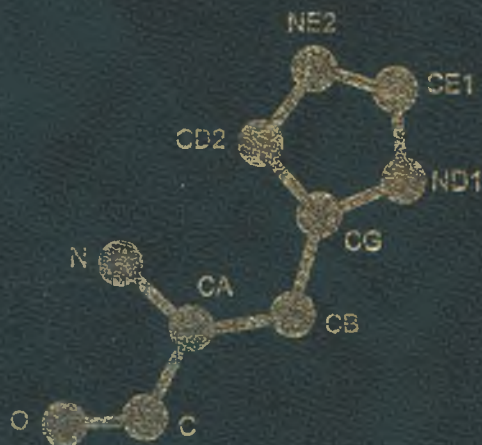


UNIVERSITATEA DE STAT DE MEDICINĂ ȘI FARMACIE
Nicolae TESTEMIȚANU

BIOCHIMIE

Lucrări practice



Chiginau
2002

MINISTERUL SĂNĂTĂȚII AL REPUBLICII MOLDOVA
UNIVERSITATEA DE STAT DE MEDICINĂ ȘI FARMACIE

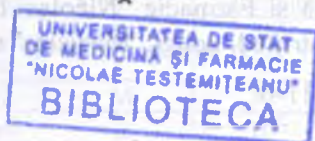
Nicolae TESTEMIȚANU

Catedra Biochimie

BIOCHIMIE

Lucrări practice

633728



Chișinău

Centrul Editorial-Poligrafic *Medicina* al USMF

2002

Aprobat de Consiliul Metodic Central al USMF *Nicolae Testemițanu*
cu nr. 1 din 27.09.01

Colectivul de autori:

L. Lîsîi – prof. univ.; *Gh. Ivasi, Sv. Bobkova, M. Ștefîrță, A. Ambros, O. Tagadiuc, V. Horneț* – conferențieri; *S. Stratulat, Iu. Stratulat* –
lectori superiori; *Sv. Protopop, V. Bandalac* – asistenți.

Redactor coordonator: *Lidia Ciobanu*

Redactor: *Silvia Vulpe*

Paginare computerizată: *Svetlana Cersac*

Descrierea CIP a Camerei Naționale a Cărții

Biochimie: Lucrări practice / *L. Lîsîi, Gh. Ivasi, S. Bobkova, ...*; Univ. de Stat de Medicină și Farmacie “*Nicolae Testemițanu*”. Catedra Biochimie.– Ch.: Centrul ed.-poligr. “*Medicina*” al USMF, 2003.– 264 p.

ISBN 9975–907–11–3

500 ex.

577.1(076.5)

Simbolurile aminoacizilor (o literă și trei litere)

Aminoacidul	O singură literă	Trei litere
Alanine	A	Ala
Arginine	R	Arg
Asparagine	N	Asn
Aspartic acid	D	Asp
Cysteine	C	Cys
Glutamine	Q	Gln
Glutamic acid	E	Glu
Glycine	G	Gly
Histidine	H	His
Isoleucine	I	Ile
Leucine	L	Leu
Lysine	K	Lys
Methionine	M	Met
Phenylalanine	F	Phe
Proline	P	Pro
Serine	S	Ser
Threonine	T	Thr
Tryptophan	W	Trp
Tyrosine	Y	Tyr
Valine	V	Val

Fracții și multipli

Fracția	Prefixul	Simbolul	Multiplul	Prefixul	Simbolul
10^{-1}	deci	D	10	deca	Da
10^{-2}	Centi	C	10^2	Hecto	H
10^{-3}	Mili	M	10^3	Kilo	K
10^{-6}	Micro	μ	10^6	Mega	M
10^{-9}	NANO	N	10^9	Giga	G
10^{-12}	Pico	P	10^{12}	Tera	T
10^{-15}	Femto	F	10^{15}	Peta	P
10^{-18}	Atto	A	10^{18}	Exa	E
10^{-21}	Zepto	Z	10^{21}	Zetta	Z
10^{-24}	Yocto	Y	10^{24}	Yotta	Y

Prefață la ediția a doua

Prezenta culegere de lucrări practice la biochimie este alcătuită în conformitate cu modificările intervenite în ultimii ani în programa de studii și în planul metodic la disciplina biochimie. În ea sunt descrise metodele contemporane unificate de cercetări biochimice privind activitatea enzimelor și conținutul metaboliților în obiectele biologice; sunt date valorile normale ale principalilor metaboliți și cele înregistrate în diferite patologii. Metodele expuse au fost verificate în timpul activității practice a studenților în cadrul catedrei de biochimie.

O atenție deosebită se acordă activității independente a studenților care prevede efectuarea individuală a fiecărei experiențe, rezolvarea unor cazuri clinice și situații de problemă. Răspunsurile date la sfârșitul lucrării vor da posibilitate studenților să-și verifice cunoștințele, să-și autoaprecieze gradul de însușire a materiei de studii.

Sperăm că prezenta lucrare va asigura o bună pregătire viitorilor medici în vederea interpretării corecte a diferitor indici biochimici în starea clinică a bolnavilor.

INTRODUCERE

Cunoașterea componenței chimice și organizării structurale a biopolimerilor, rolului acestora în realizarea funcțiilor fiziologice are o importanță decisivă în pregătirea teoretică a viitorului medic. De aici rolul de frunte al biochimiei în sistemul de pregătire fundamentală a viitorilor medici.

Realizările obținute de biochimia modernă au lărgit cunoștințele cu privire la patogeneza proceselor patologice și asigură înțelegerea esenței acestora la nivel molecular. Integrarea interdisciplinară a cunoștințelor în învățămîntul medical va permite pregătirea specialiștilor care vor asigura legătura permanentă între științele fundamentale și medicina clinică.

Metodele descrise sunt grupate pe capitole în conformitate cu programa cursului de biochimie, oferind studenților posibilitatea de a-și forma deprinderi practice paralel cu însușirea cunoștințelor teoretice.

Fiecare capitol are cîteva teme și începe cu o scurtă introducere teoretică. În cadrul fiecărei teme sînt descrise metode tehnice și reacții de laborator (principiul, modul de lucru și importanța clinico-diagnostică), privind determinarea calitativa și cantitativa a metaboliților principali, precum și a activității diferitelor enzime în obiecte biologice.

La sfîrșitul temelor se propun întrebări pentru autpregătire și autocontrol, precum și situații de probleme teoretice și clinice.

Scopul de bază al materialului metodic prezentat este formarea și dezvoltarea la viitorul specialist a unui nivel înalt de cunoștințe, priceperi și deprinderi practice în interpretarea corectă a indicilor biochimici.

În urma studierii cursului de biochimie teoretică și practică studentul trebuie *să cunoască*:

- Principiile metodelor de cercetare a activității enzimelor și metaboliților în obiecte biologice, importanța practică a acestor metode.
- Valorile principalilor indici biochimici ai lichidelor biologice în sistemul SI și modificările acestora în diferite stări patologice.

STUDENTUL TREBUIE SĂ POSEDE CAPACITATEA DE A:

- folosi în lucru diferite utilaje de laborator și aparate (centrifuga, ionometrul, fotoelectrocolorimetrul, spectroscopul, polarimetrul etc.);

– determina activitatea enzimelor în obiecte biologice: amilazei, lactatdehidrogenazei, aldolazei, fosfatazelor, aminotransferazelor, dehidrogenazelor ciclului Krebs, catalazei, fosfolipazelor, lipazei, carboanhidrazei;

– determina conținutul diferitor metaboliți în obiecte biologice: glucozei, ureei, acidului uric, proteinelor, creatininei, hemoglobinei, lipidelor, colesterolului, prolinei și hidroxiprolinei (sumar), acizilor sialici, piruvatului, clorurilor, calciului, bilirubinei, indicanului, acizilor biliari, corpurilor cetonici, ionului rodanid, acidității sucului gastric, părților componente ale nucleoproteidelor; unor vitamine (A, C, B₁, B₂), hormoni (adrenalina, tiroxina, 17-cetosteroizii);

– rezolva probleme de situație teoretice și clinice în care, paralel cu cercetările de laborator, studentul dispune și de unele date obiective și subiective privind starea bolnavului. Rezolvând asemenea probleme, studentul învață să aplice cunoștințele teoretice acumulate în situații clinice.

Interpretarea clinică a modificărilor biochimice survenite în organismul bolnavului permite studentului medic să integreze cunoștințele și deprinderile practice acumulate în decursul studierii biochimiei în viitoarea activitate practică.

Bibliografie

Literatura de bază

1. Stroe E. A. "Biochimia".— Chişinău, Lumina, 1990.
2. Березов Т. Т., Коровкин Б. Ф. Биологическая химия.— Медицина, 1990.
3. Кушманова О. Д. Ивченко Г. М. Руководство к лабораторным занятиям по биологической химии.— М.: Медицина, 1983.
4. Lişii L. T., Ivasi Gh. I., Mucuţa A. P. Biochimie în teste.— Chişinău, 1997.
5. Lişii L. T. Biochimie.— Chişinău, 1999.
6. Aleinikova T. L., Rubţova G. V.— M., 1988.
7. Andrews A. T., (tr. eng. R. Vasilico). Teorie, tehnici şi aplicaţii biochimice şi clinice.— Bucureşti, 1996.
8. Р. Досон. Справочник биохимика.— М., 1991.
9. Filip M. Teste de biochimie medicală cu răspunsuri preformate şi comentate.— Iaşi, 1991.
10. Dinu Veronica. Teste de biochimie medicală.— Bucureşti, 1991.
11. Lucrări practice de biochimie.— USM, Chişinău, 1991.

Literatura suplimentară

1. Lehninger A. Bazele biochimiei.— M., 1985.
2. Straier L. Biochimia.— M., 1984.
3. L. White ş.a. Bazele biochimiei.— M., 1981.
4. B. Alberts ş.a. Biologia moleculară a celulei.— M., 1987.
5. Metodele de cercetare în clinică. Sub redacţia lui Menşicov V.— M., 1987.
6. Nicolaev A. I. Biochimia.— 1989.
7. Radu Mihai Vasile. Sistemul internaţional de unităţi în medicină.— Bucureşti, 1986.

CAPITOLUL I

Structura și funcțiile proteinelor. Enzimele

Partea I. Proteinele

Din toți compușii organici proteinele au cea mai complexă structură și prezintă cel mai important component al materiei vii.

Proteinele sunt heteropolimeri ai α -aminoacizilor cu o masă moleculară mare. Legându-se între ei prin legătura peptidică $-\text{CO}-\text{NH}-$, ei formează lanțuri polipeptidice. Legătura peptidică apare ca rezultat al reacției dintre gruparea carboxil a unui aminoacid și gruparea amino a altuia. Reacția este însoțită de eliminarea unei molecule de apă. La hidroliza totală a moleculei proteice are loc ruperea legăturilor peptidice și obținerea unui amestec de α -aminoacizi.

Varietatea colosală de proteine în natură este determinată de componența aminoacidă și de succesiunea aminoacizilor în catena polipeptidică. Pentru fiecare proteină este caracteristică o anumită succesiune a resturilor de aminoacizi care și este considerată ca *structură primară* a moleculei proteice. Lanțul polipeptidic de regulă se răsucește în formă de spirală formând *structura secundară* a moleculei proteice. Aceasta la rândul său se răsucește într-un mod complicat, dar strict specific, căpătînd o configurație spațială numită *structură terțiară*.

Unele molecule proteice sunt formate din cîteva lanțuri polipeptidice, de obicei perechi, identice sau diferite de structura primară, secundară și terțiară, care poartă denumirea de subunități sau protomeri. Ele formează un tip de molecule proteice cu proprietăți fizico-chimice și biologice specifice din punct de vedere structural și funcțional. Acest nivel de structură a moleculei proteice poartă denumirea de *structură cuaternară*.

Pentru menținerea configurației spațiale, molecula proteică mai are nevoie de unele legături suplimentare. Mai importante sunt legăturile de hidrogen, care apar între atomii de hidrogen ai grupării $-\text{NH}-$ (sau $-\text{CH}-$) și atomii de oxigen ai grupării $-\text{CO}-$, disulfidice ($-\text{S}-\text{S}-$) și ionice, care apar între grupările amino cu sarcini pozitive ale acizilor diamino-monocarboxilici și grupările carboxil cu sarcini negative ale acizilor monoaminodicarboxilici.

Structura moleculei proteice este foarte labilă și se modifică ușor sub acțiunea factorilor fizici și chimici. Ca rezultat al acestor acțiuni se modifică proprietățile fizice, chimice și biologice ale moleculei.

Este necesar de a putea folosi cunoștințele despre structura, proprietățile fizice și chimice ale proteinelor, funcțiile lor, componența proteică a organelor și țesuturilor în normă și în diferite leziuni în vederea elucidării funcțiilor organismului în normă și tulburarea lor în patologie.

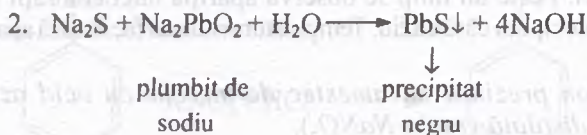
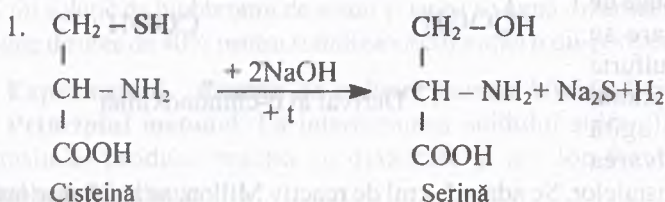
TEMA 1

Importanța biochimiei pentru medicină.

Aminoacizii. Reacțiile de culoare ale proteinelor și aminoacizilor

Experiența 1. Reacția de identificare a aminoacizilor ce conțin sulf legat slab (reacția Fol).

Principiul metodei. La degradarea proteinelor și peptidelor sub acțiunea hidroxidului de sodiu din grupările sulfhidril se eliberează sulfurul sub formă de sulfură de sodiu, care reacționând cu plumbitul de sodiu, formează precipitatul de sulfură de plumb (PbS) de culoare neagră sau brună. Ecuația reacției:



Metionina, spre deosebire de cisteină și cistină, nu dă această reacție, deoarece sulfurul în acest aminoacid este legat tracic.

Mod de lucru. La 5 picături de ovalbumină se adaugă 5 picături de reactiv Fol. Amestecul se pune la fiert. După 1–2 minute de fierbere apare un precipitat negru sau brun de sulfură de plumb (PbS).

Reactivul Fol prezintă un amestec de volume egale de acetat de plumb de 5% și NaOH de 30%.

Experiența 2.
Reacția de culoare pentru tirozină (reacția Millon).

Principiul metodei. Reactivul Millon la cald dă cu tirozina o colorație roșie. Reacția este caracteristică aminoacizilor care au în structură un nucleu fenolic.

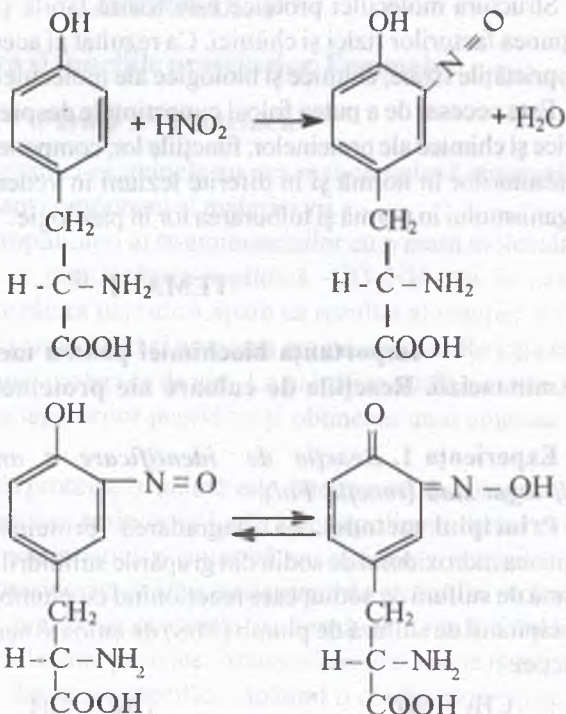
Mod de lucru.
Într-o eprubetă se iau câteva cristale de tirozină la care se adaugă acid sulfuric de 2,5%. Conținutul eprubetei se agită pînă la dizolvarea

completă a cristalelor. Se adaugă 1 ml de reactiv Millon, se agită și se lasă la temperatura camerei. Peste un timp se observă apariția unei colorații roz-roșiatice sau a unui precipitat cărămiziu. Temperatura ridicată facilitează apariția colorației.

Reactivul Millon prezintă un amestec de mercur cu acid azotic concentrat și apă distilată (puțin NaNO_2).

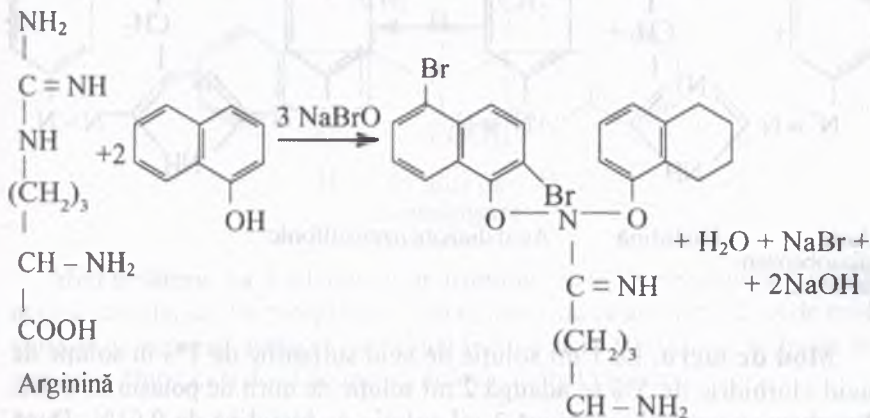
Experiența 3. Reacția de culoare pentru arginină (Reacția Sakaguci).

Principiul metodei. Arginina, fiind tratată cu α -naftol în prezența hipocloritului de sodiu sau hipobromitului de sodiu, dă o colorație roșie caracteristică. Reacția este specifică grupării guanidinice din structura argininei. La oxidarea de mai departe a naftolargininei se formează un compus de tipul chinoniminei.



Derivat al o-chinonoximei

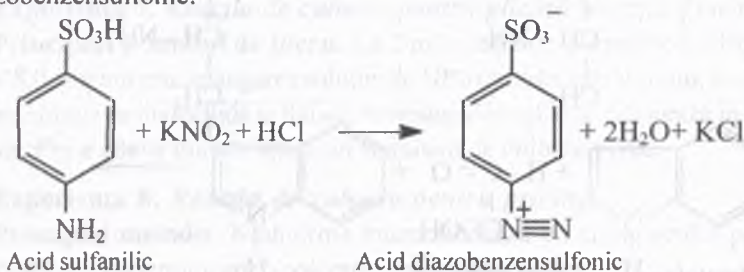
Derivații chinoniminei (în cazul de față naftochinonimina), la care hidrogenul grupării iminice este substituit de un radical alchil sau aril, întotdeauna sunt colorați în nuanțe galben-roșiatice. Culoarea roșie-portocalie a soluției în cazul reacției Sakaguci se explică prin apariția derivatului naftochinoniminei.



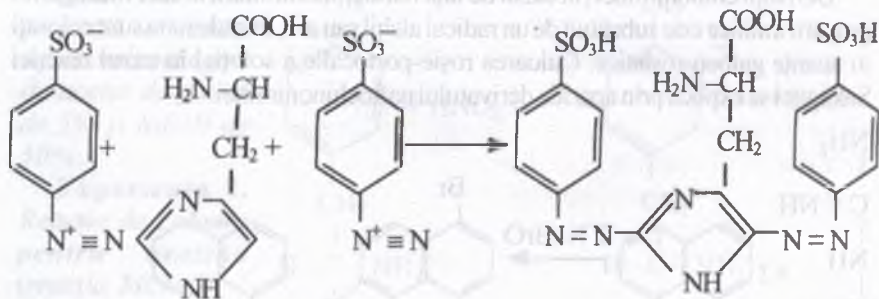
Mod de lucru. Într-o eprubetă se iau 2 ml soluție de 0,01% de arginină la care se adaugă 2 ml soluție de hidroxid de sodiu de 10% și câteva picături soluție alcoolică de α -naftol de 0,2%. Conținutul eprubetei se agită bine și se adaugă 0,5 ml soluție de hipobromit de sodiu și iarăși se agită. Imediat se adaugă 1 ml soluție de uree de 40% pentru stabilizarea colorației roșii-portocalii apărute.

Experiența 4. Reacția de culoare pentru histidină (reacția Pauli).

Principiul metodei. La interacțiunea acidului sulfanilic cu nitrit de potasiu se produce reacția de diazotare și are loc formarea acidului diazobenzensulfonic:



În reacția dintre histidină și acidul diazobenzensulfonic format se obține o colorație roșie-vișinie:



Acid
diazobenzen-
sulfonic

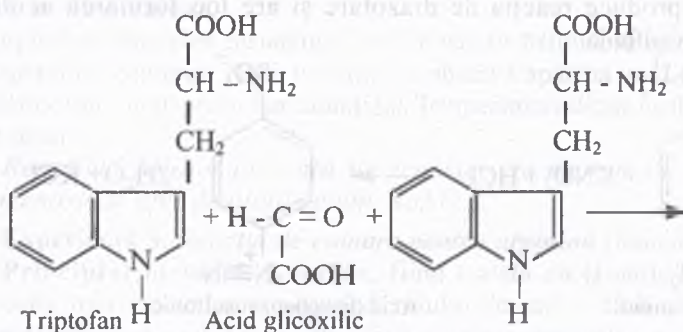
Histidină

Acid diazobenzen-sulfonic

Mod de lucru. La 1 ml soluție de acid sulfanilic de 1% în soluție de acid clorhidric de 5% se adaugă 2 ml soluție de nitrit de potasiu de 0,5%. Eprubeta se agită și se adaugă 2 ml soluție de histidină de 0,01%. După agitare se mai adaugă 6 ml soluție de carbonat de sodiu de 10%. Apare o colorație roșie-vișinie.

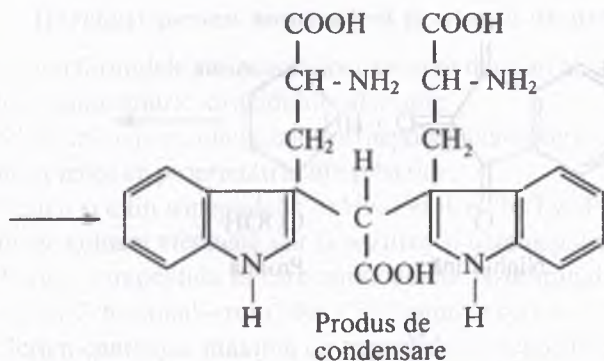
Experiența 5. Reacția de culoare pentru triptofan (reacția Adamkiewick-Hopkins).

Principiul metodei. Soluțiile de triptofan fiind tratate cu acid glicolic în prezența acidului sulfuric concentrat formează la nivelul zonei de contact un inel violaceu. Reacția este specifică inelului indolic.



Triptofan

Acid glicolic



Mod de lucru. La 5 ml soluție de triptofan de 0,5% se adaugă 3 ml de acid acetic glacial. Pe pereții eprubetei se introduc cu atenție 2-3 ml de acid sulfuric concentrat, astfel ca cele două lichide să se stratifice. La limita de separație dintre cele două soluții va apărea un inel violaceu.

Experiența 6. Reacția de culoare pentru metionină (după Mack-Karty și Sullivan).

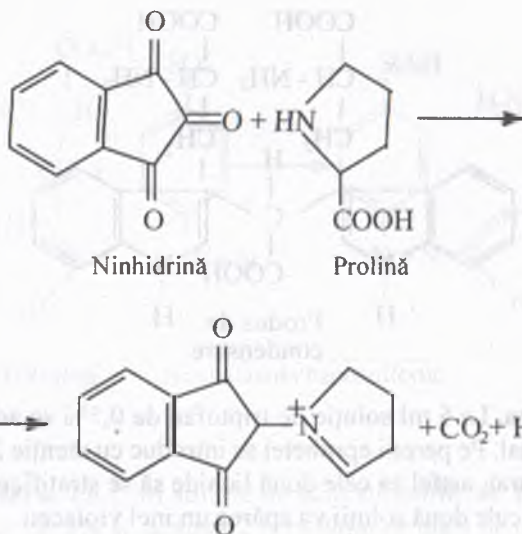
Principiul și modul de lucru. La 5 ml soluție de metionină de 0,02% se adaugă prin agitare mai întâi 1 ml soluție de hidroxid de sodiu de 14,3 N, apoi 0,3 ml soluție proaspăt pregătită de nitroprusid de sodiu de 0,1%. Amestecul se încălzește timp de 10 min pe baia de apă la temperatura de 35–40°C. Apoi eprubeta se răcește sub un jet de apă rece timp de 2 minute și se adaugă prin agitare 5 ml de amestec de acid clorhidric și fosforic. Eprubeta se agită 1 minut și se răcește 10 minute. Apare o colorație roșie-violetă.

Experiența 7. Reacția de culoare pentru glicină (reacția Timerman).

Principiul și modul de lucru. La 2 ml soluție de glicină de 0,01% la un pH = 8,0, obținut prin adăugarea soluției de 10% de hidroxid de sodiu, se adaugă 0,5 ml soluție de dialdehidă o-ftalică. Amestecul imediat se colorează în verde-aprins. Peste câteva minute apare un sediment de culoare verde.

Experiența 8. Reacția de culoare pentru prolină.

Principiul metodei. Ninhidrina interacționează cu aminoacidul prolina. Produsul de condensare are o colorație galben-deschisă:



Mod de lucru. La 3 ml soluție de prolină de 0,01% se adaugă câteva picături soluție de ninhidrină de 1% în acetonă de 95%. Conținutul eprubetei se agită și se încălzește pe baia de apă la temperatura de 70°C timp de 5 minute.

Teme pentru autopenegătire

1. Obiectul biochimiei și importanța ei în medicina practică. Metodele de studiu biochimice.
2. Particularitățile materiei vii.
3. Proprietățile generale ale biomoleculelor.
4. Rolul biologic al proteinelor.
5. Structura și clasificarea aminoacizilor; tipul de legătură în molecula proteică.
6. Teoria polipeptidică a structurii proteinelor, esența ei și dovezile experimentale.
7. Notarea și citirea aminoacizilor în peptide și proteine. Aminoacizii «N» și «C» terminali.
8. Principiul reacțiilor de culoare ale proteinelor și aminoacizilor.

Întrebări pentru autocontrol și situații de problemă

1. Scrieți formulele aminoacizilor care sunt derivați ai: a) acidului propionic; b) acidului butiric; c) acidului valerianic.

2. Scrieți formulele aminoacizilor: a) nepolari hidrofobi; b) nepolari hidrofilii; c) aminoacizilor cu proprietăți acide și bazice.

3. Scrieți și citiți tripeptidele: a) His-Fen-Cis; b) Tyr-Pro-Arg. Care din reacțiile de culoare efectuate vor fi pozitive și care negative?

4. Scrieți tetrapeptida la care aminoacidul N-terminal să fie prezentat prin Trp, iar C-terminal – prin Met. Citiți peptida scrisă.

5. Scrieți cantitatea maximă de tripeptide care pot fi compuse din trei aminoacizi indicați: Gli, Ala, Ser - cu condiția că fiecare aminoacid poate să ocupe oricare din cele trei poziții și că fiecare aminoacid poate fi folosit numai o singură dată (pentru scrierea peptidelor de folosit indicarea prescurtată a aminoacizilor - prin trei litere). De exemplu, Gli-Ala-Ser; Ser-Gli-Ala; Ala-Ala-Gli etc.

6. Se poate considera ca compusul cercetat este o peptidă, dacă reacția cu ninhidrină este negativă, iar reacția biuretică - pozitivă?

7. Reacția Fol cu lichidul biologic este pozitivă. Se poate afirma că substanța este o proteină?

8. Putem identifica prezența aminoacizilor liberi în soluție având la dispoziție numai reactivi pentru proba cu ninhidrină? Motivați răspunsul.

9. Cum se poate stabili încheierea hidrolizei proteinei cu ajutorul reacției biuretice? Ce culoare va apărea și pe baza cărui compus?

10. Ce mediu se va crea la dizolvarea în apă a următoarelor tripeptide: a) Ala-Ser-Cis; b) Arg-His-Lyz; c) Glu-Cis-Asp. Scrieți grupele funcționale ale radicalilor aminoacizilor care determină pH-ul mediului. În ce mediu se va afla punctul izoelectric al acestor peptide?

11. Amestecul de glicină, alanină, acid glutamic, lizină, arginină și serină a fost supus electroforezei la pH 6,0. Răspundeți la următoarele întrebări și motivați răspunsul: Care din aminoacizi vor migra spre catod? Care spre anod? Care vor rămâne la locul de start?

12. În ce direcție va migra histidina supusă electroforezei la folosirea soluției tampon cu diferite valori ale pH-ului: a) pH = 4,0. b) pH = 12,0. Scrieți formula aminoacidului și motivați răspunsul.

13. Scrieți o tripeptidă al cărei punct izoelectric se va afla în mediu alcalin. Motivați răspunsul.

14. Scrieți o tripeptidă (de scris formulele aminoacizilor) al cărei punct izoelectric se va afla în mediu acid.

TEMA 2

Structura chimică și rolul biologic al proteinelor

Experiența 1. Identificarea aminoacizilor prin metoda cromatografiei pe hîrtie.

Principiul metodei. Metoda se bazează pe diferența coeficientului de repartiție a aminoacizilor în apă și solvent organic (butanol), care nu se amestecă cu apa. Viteza migrării aminoacizilor pe hîrtie este direct proporțională cu gradul de dizolvare în butanol.

Mod de lucru. Pe linia de start a benzii de hîrtie cromatografică cu ajutorul unui capilar se aplică o picătură mică (diametrul nu mai mare de 5 mm) de hidrolizat proteic sau amestec de aminoacizi. După uscare la aer (fixare) banda se introduce în vasul cu amestecul de apă-butanol, astfel, încît lichidul să ajungă numai pînă la linia de start (2–3 mm). Cu ajutorul dopului, banda se fixează vertical fără să se atingă de pereții vasului. După 1,5 ore de expunere la temperatura camerei, banda se scoate din vas, se notează cu un creion simplu hotarul solventului și se usucă în termostat (10 minute la temperatura de 70–100°C). Apoi banda se trece prin soluție de ninhidrină 0,1–0,2% și din nou se usucă în termostat la temperatura de 100°C. Pe cromatogramă apar unele pete galbene sau violet localizate la diferite distanțe de linia de start. Cu ajutorul riglei se măsoară următoarele distanțe:

1. De la linia de start pînă la centrul fiecărei pete (a);
2. De la linia de start pînă la hotarul solventului (b). Raportul dintre distanțele parcurse de aminoacid (a) și de solvent (b) poartă denumirea de *coeficient de repartiție* (R), specific pentru fiecare aminoacid în condiții standard.

Importanța clinico-diagnostică. Metoda permite determinarea calitativă și cantitativă a aminoacizilor în obiectele biologice ceea ce are o importanță deosebită în studierea metabolismului proteic. În diferite afecțiuni ale ficatului, rinichilor și altor organe se constată modificarea conținutului aminoacizilor în serul sanguin.

Experiența 2. Reacția biuretică (Piotrovski).

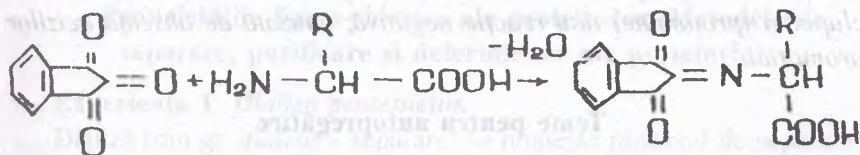
Principiul metodei. Legăturile peptidice ($-\text{NH}-\text{CO}-$) ale proteinelor în mediu alcalin reacționează cu CuSO_4 formînd compuși complecși colorați în roșu-violet.

Mod de lucru. La 5 picături soluție de ovalbumină de 1% se adaugă 5 picături soluție de NaOH de 10% și 2 picături soluție de CuSO_4 de 1%. Eprubeta se agită. Apare culoarea violetă.

Notă: la concentrații majore în soluție ale histidinei, serinei, treoninei, asparaginei reacția biuretică este pozitivă. Ceilalți aminoacizi dau reacție negativă.

Experiența 3. Reacția cu ninhidrină.

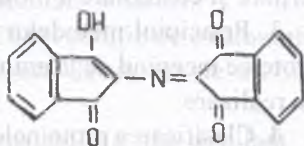
Principiul metodei. Ninhidrina reacționează cu grupările α -amino ale proteinelor și aminoacizilor cu formarea unui compus colorat în albastru-violet. Schema reacției:



Ninhidrină

Ca rezultat al reacțiilor de transpoziție, decarboxilare, scindare și condensare a produsului de reacție se obține un compus complex colorat în albastru-violet.

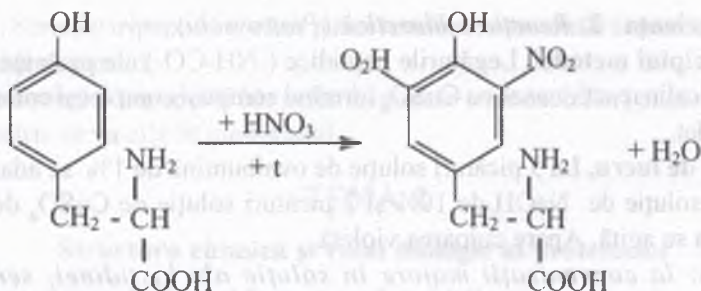
Mod de lucru. La 5 picături de soluție de proteină se adaugă 5 picături soluție ninhidrină de 0,5%. Conținutul eprubetei se fierbe 1-2 minute. Apare o culoare roz-violetă, care trece apoi în albastră.



Experiența 4. Reacția xantoproteică (Mulder).

Principiul metodei. Aminoacizii aromatici la fierbere cu HNO_3 concentrat se supun nitrării. Ca rezultat soluția capătă o culoare galbenă care trece în oranj la adăugarea bazei. Schema reacției:

633728



Mod de lucru. La 5 picături soluție de ovalbumină se adaugă 3 picături de HNO_3 concentrat. În urma fierberii, conținutul eprubetei se colorează în galben. Dacă după răcire în eprubetă adăugăm 10–15 picături soluție de NaOH de 20%, culoarea soluției devine oranj ca rezultat al obținerii sării de sodiu a dinitrotirozinei.

Notă: reacție pozitivă dau compuşii fenolici. Gelatina, salmina, clupeina (protamine) dau reacție negativă, cauzată de absența acizilor aromatici.

Teme pentru autopregătire

1. Nivelurile de organizare a moleculei proteice: structura primară, secundară, terțiară și cuaternară. Legăturile specifice acestor structuri. Foldingul și refoldingul proteinelor. Peptidele active.
2. Principiul metodelor de descifrare a structurii primare, secundare, terțiară și cuaternară a moleculei proteice.
3. Principiul metodelor de descifrare a structurii primare a moleculei proteice începînd de la aminoacidul: a) N-terminal; b) C-terminal și modul de realizare.
4. Clasificarea proteinelor.
5. Proteinele simple, proprietățile, particularitățile structurale.
6. Colagenul: particularitățile componenței aminoacidice și structurale.
7. Proteinele conjugate: nucleoproteidele, fosfoproteidele, lipoproteidele ș.a. Caracteristica generală.
8. Proteinele fixatoare de Ca^{2+} .

Întrebări pentru autocontrol și situații de problemă

1. Care din aminoacizi participă la formarea legăturilor covalente în autostructurarea gradului trei de organizare a moleculei proteice (structurii terțiare)?

2. Cu care din metodele analitice folosite la lucrările de laborator se poate descifra componența aminoacidă a proteinei? (Trebuie să se țină cont de faptul că proteina pură trebuie obținută în prealabil și că metoda este folosită pentru prima oară).

3. Principiul chimic al metodelor de descifrare a structurii primare a proteinelor începînd: a) de la aminoacidul N-terminal; b) de la aminoacidul C-terminal; c) prin hidroliza prealabilă a proteinei și determinarea succesiunii fragmentelor polipeptidice în molecula proteică și al aminoacizilor în lanțuri.

TEMA 3

Proprietățile fizico-chimice ale proteinelor. Metodele de separare, purificare și determinare ale proteinelor

Experiența 1. *Dializa proteinelor.*

Dializă (din gr. *dialysis* - separare) se numește procesul de separare a substanțelor macromoleculare și soluțiilor coloidale de substanțe micromoleculare cu ajutorul membranelor semipermeabile (celofan, pergament, colodiu ș.a.). Din cauza diametrului mare, moleculele proteice, coloizii, substanțele macromoleculare nu pot trece prin porii acestor membrane, spre deosebire de substanțele micromoleculare și săruri.

Mod de lucru. 1. Într-un balon se toarnă 20 ml soluție de ovalbumină la care se adaugă 20 picături soluție saturată de sulfat de amoniu $(\text{NH}_4)_2\text{SO}_4$.

2. Dintr-o foiță de celofan umezită în prealabil cu apă distilată, se confecționează un săculeț în care se toarnă conținutul balonului. Săculețul se introduce într-un pahar cu apă distilată și se cufundă astfel ca nivelul de lichid în săculeț să fie mai jos de nivelul apei în pahar.

3. Peste o oră de la începutul dializei, în două eprubete se iau cîte 1 ml de lichid din pahar și se efectuează următoarele reacții: a) în una din eprubete se identifică prezența ionului de sulfat adăugînd 3–4 picături de soluție de BaCl_2 de 5% (dacă reacția este pozitivă, se observă apariția precipitatului

de BaSO_4 sub formă de turbureală de culoare albă); b) în a doua eprubetă se controlează prezența proteinei prin reacția biuretică.

4. Soluția din săculeț se toarnă într-o eprubetă și se verifică conținutul ei prin reacția biuretică. Ne convingem că prin membranele semipermeabile trec substanțele micromoleculare $(\text{NH}_4)_2\text{SO}_4$ și nu pot trece proteinele. Dovadă sîrvesc reacția pozitivă cu BaCl_2 în prima eprubetă și reacția negativă biuretică.

Experiența 2. Sedimentarea proteinelor.

Denaturarea proteinelor (precipitarea ireversibilă) se reduce la distrugerea structurii moleculei proteice (în afară de structura primară), însoțită și de pierderea proprietăților biologice. La sedimentarea ireversibilă proteinele suferă modificări profunde și nu pot fi solubilizate din nou. Din reacțiile de sedimentare ireversibile ale proteinelor fac parte: precipitarea proteinelor cu sărurile metalelor grele, acizi minerali și organici, reactivele alcaloide, precipitarea prin fierbere.

a. Precipitarea proteinelor cu sărurile metalelor grele.

Precipitarea proteinelor cu sărurile metalelor grele, spre deosebire de salifiere, are loc la concentrații mici. În reacție cu sărurile metalelor grele (Pb, Cu, Ag, Hg și al.) proteinele absorb aceste metale, formînd compuși complecși sau substanțe saliforme, care nu se mai solubilizează în prezența excesului acestor săruri (cu excepția AgNO_3 și HgCl_2), dar se dizolvă în apă. Solubilizarea precipitatului proteic în exces de sare poartă denumirea de *peptizare adsorbtivă*. Acest fenomen se datorează apariției sarcinii electrice pozitive în moleculele proteice. Capacitatea proteinelor de a lega trainic ionii metalelor grele sub formă de precipitate insolubile se folosește în practica medicală ca antidot în caz de intoxicație cu sărurile de mercur, cupru, plumb ș.a. De obicei, imediat după intoxicație, pînă cînd sărurile n-au reușit să se absoarbă, bolnavului i se administrează soluție proteică și se provoacă evacuarea (vomitatea) cu scopul de a înlătura toxina din organism.

Mod de lucru. În trei eprubete luăm cîte 5 picături de soluție de ovalbumină. În prima adăugăm 1–2 picături soluție de CuSO_4 ; în a doua – 2 picături de soluție de acetat de plumb; în a treia – 1–2 picături de soluție de nitrat de argint. În toate eprubetele apare un precipitat, care nu se dizolvă în apă. Dacă în prima eprubetă mai adăugăm 5–10 picături de soluție de sulfat de cupru, precipitatul se dizolvă. La adăugarea în eprubeta a treia a 5–10 picături de soluție de nitrat de argint precipitatul nu se solubilizează.

b. Precipitarea proteinelor cu acizi minerali.

Acizii minerali concentrați, cu excepția acidului ortofosforic, provoacă denaturarea proteinelor cu formarea de săruri complexe.

Mod de lucru. În două eprubete luăm câte 10 picături de acizi concentrați - azotic și sulfuric. Înclinând eprubetele la 45°, se toarnă pe pereții lor un volum egal de soluție proteică, evitînd amestecarea lichidelor. La hotarul de separare a lichidelor apare un precipitat alb amorf în formă de inel. La adăugarea unui exces de acid în eprubetele respective observăm că precipitatul se dizolvă în acid sulfuric și nu se dizolvă în acid azotic.

Experiența 3. Separarea albuminelor și globulinelor din ovalbumină.

Proteinele din soluții pot fi precipitate prin salifiere (cu soluții de săruri neutre așa ca sulfatul de amoniu, clorura de sodiu ș.a.). Salifierea este un proces reversibil. Mecanismul precipitării proteinelor din soluții prin salifiere se reduce la deshidratarea macromoleculelor proteice și înlăturarea sarcinii electrice. Asupra vitezei de precipitare a proteinelor prin salifiere acționează un șir de factori așa ca hidrofilitatea proteinei, masa moleculară, sarcina electrică, de aceea salifierea diferitelor proteine are loc în concentrații diferite de săruri. De exemplu, albuminele se precipită în soluție saturată de sulfat de amoniu, iar globulinele – în soluție semisaturată de aceeași sare.

Mod de lucru. La 20 picături de soluție de ovalbumină nediluată se adaugă 20 picături de soluție saturată de sulfat de amoniu. Se obține o soluție semisaturată de sulfat de amoniu în care se precipită globulinele din ovalbumină. După 5 minute conținutul eprubetei se filtrează (hîrtia de filtru se umezește în prealabil cu apă distilată). Pe filtru se reține precipitatul de globuline, iar în filtrat trec albuminele. Pentru salifierea albuminelor, la filtrat se adaugă cristale de sulfat de amoniu pînă la saturație (pînă ce rata de sulfat de amoniu nu se dizolvă). Precipitatul apărut de albumine se filtrează, iar filtratul se verifică cu reacție biuretică. Reacția biuretică negativă indică lipsa proteinelor.

Experiența 4. Separarea proteinelor prin metoda electroforetică pe hîrtie.

Principiul metodei. Direcția migrării proteinelor în cîmpul electric depinde de pH-ul mediului și proteinele, fiind electroliți amfoteri, în mediul acid posedă

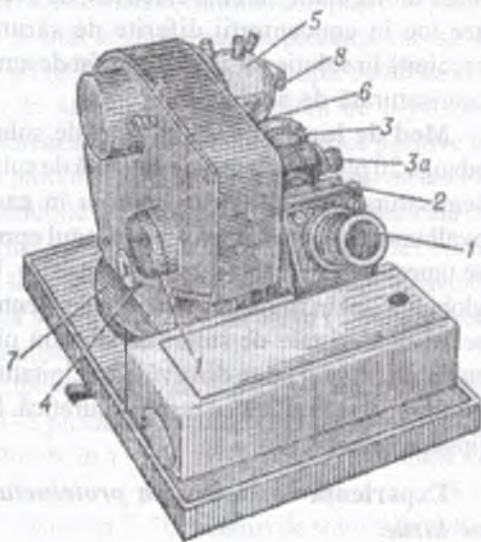
sarcină pozitivă și se mișcă spre catod, în mediul bazic sunt încărcate negativ și migrează spre anod. Separarea proteinelor din serul sanguin se efectuează folosind soluție tampon de pH-ul 8,6-8,9. În câmpul electric continuu proteinele serului sanguin, posedînd sarcina electrică negativă la acest pH, migrează pe hîrtia umectată de soluția tampon spre anod cu o viteză care depinde de mărimea sarcinii electrice și de masa moleculară a particulelor. Mai repede migrează fracția de albumine, apoi globulinele, care se separă în fracții: α_1 , α_2 , β și în final γ -globulinele.

Prin metoda electroforetică pe hîrtie proteinele serului sanguin se separă în 5-9 fracții care pot fi evaluate procentual.

Mod de lucru. Pe linia de start a unei fișii de hîrtie de electroforeză se aplică proba de ser sanguin cercetat. Linia de start se află aproape de catod, deoarece folosim soluție tampon cu pH-ul bazic în care proteinele manifestă sarcină negativă și se vor mișca spre anod. Timpul de expunere se apreciază experimental (fracțiile proteice trebuie să se separe, dar să nu dispară de pe hîrtia de electroforeză, trecînd în soluție tampon). Fracțiile proteice de pe electroforegramă se fixează prin uscare și după aceea se "developează" (colorează) folosind un colorant specific pentru proteine.

Pentru a determina conținutul procentual al fracțiunilor separate, electroforegrama se examinează prin densitometria sau colorimetria fiecărei fracțiuni. Suma extincției tuturor fracțiilor se va considera ca 100%, iar extincția fiecărei fracțiuni va indica conținutul de proteine.

Experiența 5. Determinarea concentrației de proteină totală în plasma (serul) sanguină prin metoda refractometrică.



Refractometrul IRF-22.

Principiul metodei. Metoda refractometrică se bazează pe capacitatea diferitelor medii de a reflecta în mod diferit razele de lumină ce le străbat. Raportul dintre sinusul unghiului de incidență ($\sin \alpha$) al razei și sinusul unghiului de refracție ($\sin \beta$) poartă denumirea de *indice de refracție*:

$$N = \sin \alpha / \sin \beta$$

Indicele de refracție al soluției depinde de cantitatea, mărimea și structura fizică a particulelor dizolvate, precum și de temperatura mediului. În serul sanguin indicele de refracție depinde în primul rând de cantitatea și calitatea proteinelor, sărurilor și a altor componente.

Indicele de refracție se determină cu ajutorul unui aparat special – refractometru – reprezentat în imaginea de mai sus.

Mod de lucru. Pe prisma de jos a camerei (5) refractometrului se aplică 2-3 picături de plasmă sau ser care se acoperă cu prisma de sus. Între prisme se formează un strat de soluție proteică. Cu ajutorul oglinzii, îndreptăm raza de lumină în ghișeul camerei. Uităndu-ne în ocular (1) și folosind maneta (3), înălțăm culorile spectrului la linia de separare a câmpului optic în 2 câmpuri: unul luminat și altul întunecat. Cu maneta (7) instalăm punctul de încrucișare a liniilor care se observă în câmpul optic la linia de separare a câmpului. Indicele de refracție se citește după scara din partea stângă a câmpului.

Notă: Sensibilitatea metodei este de 0,5-1,0%, iar eroarea în limita de 10%.

Importanța clinico-diagnostică a metodei. Micșorarea conținutului de proteine totale serice (hipoproteinemie) se observă în inanție proteică, tulburarea funcției protein-sintetice a ficatului, în urma pierderii proteinelor în hemoragii, exsudate masive în cavitățile seroase, în tulburarea filtrului renal (nefroze, amiloidoze).

Creșterea conținutului de proteină (hiperproteinemia) se observă comparativ rar – în boala mielomatoasă, macroglobulinemie (ca rezultat al sintezei proteinelor patologice – paraproteine), în excitația sistemului reticuloendotelial, în infecții și intoxicații. Hiperproteinemia relativă se observă în hemoconcentrație ca urmare a pierderii apei (diaree, sudorație intensă, poliurie, combustii).

Indicele de refracție	Concentrația proteinei în ser, %	Indicele de refracție	Concentrația proteinei în ser, %
1,33705	0,63	1,34575	3,68
1,33743	0,86	1,34612	5,90
1,33781	1,08	1,34650	6,12
1,33820	1,30	1,34687	6,34
1,33858	1,52	1,34724	6,55
1,33896	1,74	1,34761	6,77
1,33934	1,96	1,34798	6,98
1,33972	2,18	1,34836	7,20
1,34000	2,40	1,34873	7,42
1,34048	2,62	1,34910	7,63
1,34086	2,84	1,34947	7,85
1,34124	3,06	1,34984	8,06
1,34162	3,28	1,35021	8,28
1,34199	3,50	1,35058	8,49
1,34237	3,72	1,35095	8,71
1,34275	3,94	1,35132	8,92
1,34313	4,16	1,35169	9,14
1,34350	4,38	1,35205	9,35
1,34388	4,60	1,35242	9,57
1,34426	4,81	1,35279	9,78
1,34463	5,03	1,35316	9,99
1,34500	5,25	1,35352	10,20
1,34537	5,47	1,35388	10,41

Experiența 6. Determinarea absorbânței soluției proteice.

Principiul metodei. Soluțiile proteice posedă absorbantă în limitele spectrului ultraviolet, determinată de prezența resturilor aminoacizilor fenilalanina, tirozina și triptofan. Fenilalanina și tirozina au absorbanta maximă la lungimea de undă 280 nm, iar triptofanul - 254 nm. Gradul de absorbantă la lungimile de undă indicate este direct proporțional conținutului de fenilalanină, tirozină și triptofan în molecula proteinei.

Mod de lucru. E t a p a 1. Pentru analiză se folosește soluția fracțiunii globulinice a ovalbuminei, căpătată după sedimentarea albuminelor în experiența 3 de la tema 3 și purificată de sulfat de amoniu prin dializă în experiența 1 de la aceeași temă.

Soluția dată se toarnă în cuva de 1 cm și se fac măsurări la spectrofotometrul automat Specord UV-vis în zona ultravioletă a spectrului (180-340 nm). După graficul obținut se determină unitățile densității optice D (absorbției luminei) a soluției cercetate de globulină corespunzătoare lungimilor de undă de 254 și 280 nm și se compară datele obținute. În baza rezultatelor înregistrate se trag concluzii despre raportul fenilalaninei, tirozinei și triptofanului în globulinele din ovalbumină.

E t a p a 2. Se determină cantitatea de fenilalanină, tirozină și triptofan cu ajutorul reacției Pauli și Adamkiewicz-Hopkins, cum a fost descris în experiențele 4 și 5 (tema 1). După apariția în timpul reacțiilor date a colorației specifice probele se colorimetrează. Concentrația aminoacizilor fenilalanina, tirozina și triptofanul se determină după graficul de calibrare.

Se determina raportul dintre concentrațiile de fenilalanină, tirozină și triptofan. Raportul obținut se compară cu raportul absorbției de la etapa 1.

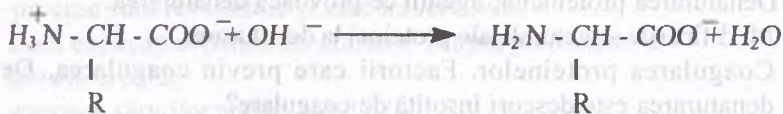
Experiența 7. Determinarea punctului izoelectric.

Principiul metodei. Sarcina electrică a unei proteine în soluție este determinată de numărul și gradul de disociere al grupărilor acide sau bazice ale aminoacizilor din componența ei. În funcție de pH-ul mediului, aminoacizii se comportă ca acizi sau ca baze. În funcție de mediu, au loc următoarele reacții:

- în mediu acid:



- în mediu alcalin:



Astfel la trecerea curentului electric prin soluție, aminoacizii vor migra în mediu acid spre catod, iar în mediu alcalin – spre anod. La o anumită valoare a pH-ului, migrarea în câmpul electric nu are loc, aminoacidul găsindu-se sub

formă de dipol. În această stare se exercită forțe de atracție reciprocă între grupările COO^- și NH_3^+ . Are loc o aglomerare a moleculelor din soluție și solubilitatea devine minimă. Valoarea pH-ului la care migrarea proteinelor sau a aminoacizilor într-un câmp electric este nulă, poartă denumirea de *punct izoelectric* (pHi). El are valori diferite pentru fiecare aminoacid sau proteină.

Acizii monoaminomonocarboxilici au pHi-ul în jurul valorii 6, deoarece disocierea grupării COOH este mai mare decât a grupării NH_3 .

Acizii monoaminodicarboxilici (acid aspartic și glutamic) au pHi-ul în zonă acidă 3,0-3,2 datorită celor două grupări carboxilice, pe când cei diaminomonocarboxilici au pHi-ul situat în mediu alcalin.

Reactivele: Soluție acetat de sodiu de 0,1 N; soluție acid acetic de 0,1 N; soluție gelatină de 1%; alcool metilic.

Mod de lucru. Se iau 6 eprubete și în fiecare se adaugă următoarele soluții după cum este arătat în tabelul de la p. 28.

După adăugarea alcoolului metilic, eprubetele se agită și se lasă pentru o jumătate de oră. În eprubeta a 4-a apare o turbureală intensă. Deci în această eprubetă s-a realizat pHi, care este de 4,7.

Teme pentru autopregătire

1. Proprietățile fizico-chimice ale proteinelor: masa moleculară, solubilitatea, proprietățile amfotere.
2. Proprietățile hidrofile ale proteinelor în funcție de particularitățile structurale și aminoacizii constituenți.
3. Factorii de stabilizare în soluție a substanțelor coloidale.
4. Sarcina electrică a proteinelor. Punctul și starea izoelectrică.
5. Denaturarea proteinelor, agenții ce provoacă denaturarea. Modificările structurale ale proteinei la denaturare.
6. Coagularea proteinelor. Factorii care previn coagularea. De ce denaturarea este deseori însoțită de coagulare?
7. Starea soluțiilor coloidale: sol, gel, xerogel. Exemple.
8. Metodele de studiere a componenței calitative și cantitative a proteinelor:
a) hidroliza; b) cromatografia; c) electroforeza; d) salifierea; e) dializa.

Reactivii care se adaugă (ml)	Numărul eprubetelor:					
	1	2	3	4	5	6
Acetat de sodiu de 0,1 N	2	2	2	2	2	1,2
Acid acetic de 0,1 N	0,25	0,5	1	2	4	4,8
Apă distilată	3,75	3,5	3	2	-	-
Gelatină	2	2	2	2	2	2
pHi-ul ce se obține	5,6	5,3	5,0	4,7	4,4	4,1
Alcool metilic	8	8	8	8	8	8
Turbureală			++	+++		

Întrebări pentru autocontrol și situații de problemă

1. Aveți la dispoziție un șir de eprubete cu soluții coloidale. Cum se poate identifica în care din eprubete se conține proteină și în care alte substanțe coloidale?
2. Cum explicați faptul că într-un mediu puternic bazic sau acid proteinele se denaturează dar nu se precipită?
3. De ce unele produse infectate sau toxice pot fi folosite în alimentație după o expunere termică (fierbere), iar altele nu? Motivați răspunsul.
4. Proteina se precipită la adăugarea etanolului. Precipitatul maxim se observă în eprubeta cu pH-ul 9,1. Care aminoacizi predomină în componența proteinei?
5. Cum se poate separa din amestec proteina cu punctul izoelectric cunoscut având la dispoziție acizi, baze, săruri, etanol?
6. Ce transformări suferă molecula proteică la: a) hidroliză; b) salifiere; c) denaturare. Care niveluri de structură se modifică și care din aceste procese sunt reversibile și care ireversibile?
7. Cum explicați acțiunea denaturantă asupra proteinelor a:
 - a) alcoolului etilic;
 - b) acetonei, sărurilor neutre, iodului?
8. De ce punctul izoelectric al majorității proteinelor se găsește într-un mediu slab acid ($\text{pH} = 4,5-6,0$), iar a protaminelor și histonelor – în mediu slab alcalin?

9. Spre care electrod vor migra histonele (linia de start se află la mijlocul benzei electroforetice) când vom folosi soluțiile tampon cu: a) $\text{pH} = 4,0$
b) $\text{pH} = 9,0$? Motivați răspunsul.
10. Cum putem trece soluția coloidală din gel în sol și invers? Motivați răspunsul.
11. Ce numim xerogel? Enumerați exemple de xerogel.
12. Principiul metodei de secare liofilă a soluțiilor coloidale; utilizarea acestei metode în industria medicală și economia națională. Prioritatea acestei metode la prepararea medicamentelor de origine proteică.
13. Cu ajutorul căror metode este posibilă separarea soluțiilor proteice de substanțele micromoleculare? Care din aceste metode au fost folosite la lucrările de laborator și în ce constă principiul lor?
14. Calculați masa moleculară a proteinei dacă se știe că ea conține 0,34% fier cu masa atomică de 56,0.
15. Calculați masa moleculară a proteinei care conține 0,6% triptofan cu masa moleculară de 204.
16. Argumentați biologic și biochimic prelucrarea cîmpului pentru operații și injecții cu alcool etilic, soluție de iod.
17. Argumentați utilizarea proteinelor laptelui și ouălor în intoxicațiile cu săruri ale metalelor grele.

Partea a II-a. Enzimele

Enzimele (sau fermentii) sunt catalizatori biologici de natură proteică care în anumite condiții accelerează reacțiile chimice atât în țesuturile organismului, cât și în exteriorul lui.

După structura chimică, enzimele sunt proteine simple sau conjugate. Enzimele - proteine simple se mai numesc monocomponente. Din această grupă fac parte hidrolazele: pepsina, tripsina, lipaza, amilaza, zaharaza ș. a.

Enzimele - proteine conjugate, mai poartă denumirea de bicomponente, deoarece constau din două componente: partea proteică - *apoenzimă* și partea neproteică - *coenzimă*. Multe coenzime (TDP, NAD, FAD, CoA și al.) sunt derivați ai vitaminelor. Coenzime pot fi și unii ioni metalici (Ca, Zn, Mn, Mo ș. a.).

La interacțiunea cu substratul nu participă întreaga moleculă de enzimă, ci numai un anumit sector al ei - *centrul activ*. El asigură contactul și transformările ulterioare ale substratului și este format din diferite grupări funcționale: OH, SH, inelul imidazolic ș. a. În componența centrului activ al enzimelor bicomponente pot intra și coenzimele, ionii metalelor.

Multe enzime pe lângă centrul activ, posedă și *centrul alosteric* sau *centrul de reglare*. Substanțele care se combină cu centrul alosteric al enzimei și modifică activitatea ei poartă denumirea de *efectori alosterici* (inhibitori sau activatori). Sub acțiunea efectorilor se modifică configurația moleculei de enzimă și simultan conformația centrului activ, care la rândul său posedă proprietatea de a reacționa cu substratul. Deci efectorii alosterici realizează reglarea metabolismului.

Actualmente sunt cunoscute circa 2000 de enzime. Conform clasificării unice mondiale, enzimele se împart în șase clase: oxidoreductaze, transferaze, hidrolaze, liaze, izomeraze și ligaze sau sintetaze. Denumirea claselor provine de la tipul reacțiilor catalizate de enzimele corespunzătoare. Fiecare enzimă este numerotată printr-un cod constituit din patru cifre, separate prin punct și dispuse conform următoarelor principii: prima cifră indică clasa, a doua - subclasa, a treia - subsubclasa, a patra - numărul de serie al enzimei în subsubclasă. De exemplu, succinatdehidrogenaza prezintă numărul de cod EC 1.3.99.1., aspartataminotransferaza - EC 2.6.6.1.1, lipaza - EC 3.1.1.3.

Unele enzime au câteva forme moleculare, formînd așa-numitele izoenzime sau izozime. Izozimele posedă o specificitate identică, dar se deosebesc după proprietățile fizico-chimice și imunologice ca rezultat al unei deosebiri în componența aminoacidică a apoenzimei. Izoforme au astfel de enzime ca lactatdehidrogenaza, malatdehidrogenaza, creatinkinaza ș. a., în total circa 100 de enzime. Raportul dintre formele de izozime în țesuturi depinde de vîrstă, starea fiziologică a organismului ș. a.

Enzimele, în calitate de catalizatori biologici, posedă anumite proprietăți și anume: a) activitate catalitică mare; b) specificitate; c) termolabilitate; d) dependența activității enzimei de pH; e) modificarea activității în prezența activatorilor și inhibitorilor. Proprietățile enzimelor enumerate mai sus indică natura proteică a enzimelor.

Întrucît în țesuturi și lichidele biologice ale organismului enzimele se conțin în concentrații mici determinarea lor este dificilă. Pentru evidențierea lor sunt folosite de obicei metode indirecte. Prezența și activitatea enzimei se apreciază după acțiunea efectuată de enzimă, adică după concentrația produselor de reacție. Prezența și activitatea lipazei se apreciază după cantitatea de acizi grași liberi obținuți ca rezultat al scindării grăsimilor; a amilazei (sanguine, urinare) - după cantitatea de amidon scindată într-o anumită perioadă de timp.

Viteza reacției enzimatice depinde de raportul dintre concentrațiile enzimei și substratului. În condiții normale, în mediul extracelular, sînge, lichide biologice enzimele se conțin în cantități mici.

În diferite stări patologice, în urma lezării organelor și celulelor, conținutul intracelular ajunge în sînge și alte lichide biologice provocînd creșterea conținutului de enzime. Modificarea activității enzimatice din sînge și alte lichide biologice servește ca indicator important în diagnosticul bolilor și se folosește pe larg în medicina practică.

TEMA 4

Natura chimică și structura enzimelor.

Mecanismul acțiunii enzimatice. Clasificarea enzimelor.

Vitaminele în calitate de coenzime

Experiența 1. Demonstrarea prezenței legăturilor peptidice în molecula enzimei tripsina.

Se realizează prin intermediul reacției biuretice. Principiul metodei și mersul lucrării este descris în lucrarea practică 2, experiența 2.

Experiența 2. Demonstrarea prezenței aminoacizilor în molecula enzimei tripsina.

Se efectuează prin intermediul reacțiilor ninhidrinice, xantoproteice și reacției Fol. Principiul metodei și mersul lucrării sunt descrise în lucrarea practică 1, experiența 1 și în lucrarea practică 2, experiența 3 și 4.

Experiența 3. Identificarea vitaminei B_1 cu ajutorul diazoreacției.

Vitamina B_1 conține inelul pirimidinic și tiazolic și este numită tiamină, deoarece conține sulf și gruparea amino. Dacă hidrogenul din grupa alcoolică primară este substituit cu restul de pirofosfat (difosfat), atunci se obține tiaminpirofosfat (TPP) sau tiamindifosfat (TDP) care servesc drept coenzimă. Această coenzimă se sintetizează în ficat în urma transferului restului de pirofosfat (difosfat) de la ATP, în alte țesuturi de la TTP. TPP (TDP) participă la reacțiile de decarboxilare a α -cetoacizilor și în reacția transcetolazică fiind partea structurală a enzimelor care participă la metabolismul glucidelor.

Carența de vitamină B_1 în alimente provoacă dereglări ale sistemului nervos periferic cunoscute sub denumirea de beri-beri sau polinevrită. În acest caz în organism crește concentrația de acid piruvic și alți α -cetoacizi.

Principiul metodei. Tiamina în mediu alcalin formează cu diazoreactivul un compus complex de culoare oranj.

Mod de lucru. La 5 picături de diazoreactiv, care constă din volume egale de soluție de acid sulfanilic de 1% și soluție de nitrit de sodiu de 5%, se adaugă 1–2 picături soluție de tiamina de 5%. Înclinând eprubetă se picură atent pe pereții ei 5–7 picături de bicarbonat de sodiu de 10%. La hotarul dintre lichide apare un inel colorat în oranj.

Experiența 4. Identificarea vitaminei B_2 .

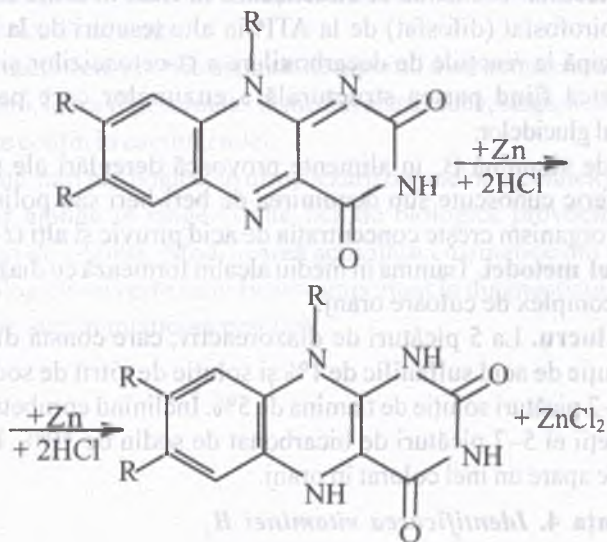
Vitamina B₂, sau riboflavina, constă din inelul izoaloxazinic și polialcoolul ribitol. Ea este partea componentă a grupării prostetice a enzimelor flavinice (flavoproteinelor), participând la sinteza flavinadenindinucleotidului (FAD) și flavinmononucleotidului (FMN). Flavoproteinele participă la reacțiile de dehidrogenare (scindarea protonilor și electronilor de la anumite substraturi - substanțe care se oxidează și servesc ca donatori de hidrogen). Aceste enzime participă la oxidarea D-aminoacizilor, acizilor grași, NADH, în oxidarea biologică ș. a.

Acțiunea biologică a enzimelor flavinice depinde de prezența legăturilor duble în inelul izoaloxazinic: flavinenzima rupe de la molecula care se oxidează doi electroni și doi protoni, unindu-i la atomii de azot legați prin legături duble.

În carența de vitamină B₂ poate apărea cataracta (tulburarea cristalinului) și alte dereglări.

Principiul metodei. Forma oxidată a vitaminei B₂ reprezintă o substanță care la iradiere cu raze ultraviolete dă o fluorescență de culoare galbenă. Reacția de identificare a vitaminei B₂ este bazată pe proprietatea ei de a se reduce ușor. În formă oxidată vitamina B₂ are o culoare galbenă, iar la începutul reacției de reducere dă o culoare roză (se obțin derivați intermediari) care în cele din urmă se decolorează, deoarece forma redusă a vitaminei B₂ este incoloră.

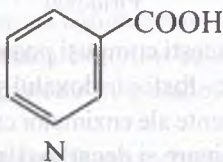
Reacția decurge conform schemei:



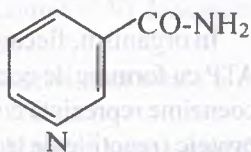
Mod de lucru. Într-o eprubetă se iau 10 picături de soluție de vitamină B₂, se adaugă 5 picături de acid clorhidric concentrat și o granulă de zinc metalic. Se observă degajarea bulelor de hidrogen, lichidul galben se colorează treptat în roz, după ce se decolorează.

Experiența 5. Identificarea vitaminei PP.

Vitamina PP (din ital. *pelagre* – preventive) este un derivat al inelului piridinic. Activitate antipelagroasă, în afară de acidul nicotinic, posedă și amida lui.



Vitamina PP



Amida vitaminei PP

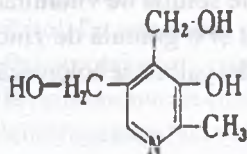
În organismul uman și animal, vitamina PP se află în forma conjugată cu proteinele. Din vitamina PP se obțin două coenzime - nicotinamadenin dinucleotida (NAD) și nicotinamadenin dinucleotid fosfat (NADP). Acestea sunt coenzime ale dehidrogenazelor care participă la multiple reacții de oxido-reducere. NAD⁺ și NADP⁺ adăunează electroni și protoni de la substratele care se oxidează. Electronii și protonii, adăunându-se la NAD⁺ și NADP⁺, reduc inelul piridinic.

Carența de vitamină PP în alimente provoacă boala pelagra.

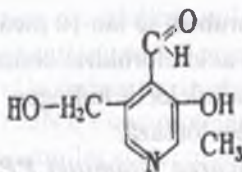
Principiul metodei și modul de lucru. Într-o eprubetă se iau 20 picături de soluție de vitamină PP se agită și se încălzește pînă la fierbere; ca rezultat dispare turbureala și soluția devine transparentă. Se agită soluția de acetat de cupru de 5% și se adaugă 20 picături la soluție fierbinte de vitamină PP. Eprubeta se încălzește din nou pînă la fierbere și după aceea se răcește într-un jet de apă rece. La fundul eprubetei se depune un precipitat de culoare albastră de sare de cupru a acidului nicotinic.

Experiența 6. Identificarea vitaminei B₆.

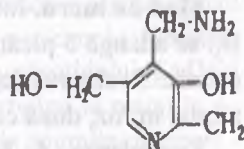
Din grupul vitaminei B₆ fac parte piridoxolul, piridoxal și piridoxamina, derivați ai piridinei care poartă denumirea generală de piridoxină. Aceste trei substanțe posedă activitate de vitamină B₆.



Piridoxol



Piridoxal



Piridoxamină

În organism, fiecare din acești compuși poate fi fosforilat cu participarea ATP cu formare de coenzime - fosfopiridoxalul și fosfopiridoxamina. Aceste coenzime reprezintă componente ale enzimelor care participă la metabolismul proteic (reacțiile de transaminare și decarboxilare a aminoacizilor, reacțiile de desulfurare și dehidratare a aminoacizilor, reacțiile de sinteză a vitaminei PP din triptofan ș. a.)

În carența de vitamină B₆ în alimente, la animale se observă tulburarea metabolismului proteic; la oameni carența de vitamină B₆ se observă rar.

Principiul metodei. Vitamina B₆, reacționând cu clorura de fier, formează o sare complexă de tipul fenolatului de fier de culoare roșie.

Mod de lucru. La 5 picături soluție de vitamină B₆ de 1% se adaugă un volum egal soluție de clorură de fier de 1%. Amestecul se agită. Apare o colorație roșie.

Teme pentru autopregătire

1. Noțiuni despre enzime, natura chimică și rolul biologic al enzimelor. Deosebiri între acțiunea enzimelor și catalizatorilor nebiologici.

2. Dovezile naturii proteice a enzimelor. Structura enzimelor. Proenzimele (zimogenii). Noțiuni despre centrul activ și centrul alosteric al enzimelor.

3. Izoenzimele și rolul lor.

4. Cofactorii enzimelor. Coenzimele și ioni metalici. Funcțiile de coenzime ale vitaminelor și microelementelor.

5. Natura chimică (structura) a vitaminelor B₁, B₂, B₆, PP CoA, biotina, acidul folic și rolul lor ca coenzime.

6. Mecanismul de acțiune al enzimelor. Centrul activ al enzimelor și rolul lui în formarea și transformarea complexelor intermediari dintre enzimă și substrat. Rolul modificărilor conformaționale reciproce ale moleculei enzimei și substratului la favorizarea catalizei (reacției).

7. Nomenclatura (denumirea) și clasificarea enzimelor. Caracteristica generală a claselor și subclaselor principale de enzime. Numărul de cod al enzimei.

Întrebări pentru autocontrol și situații de problemă

1. Prin care experiență și pe exemplul cărei enzime a fost demonstrată la lucrările de laborator: a) natura proteică a enzimelor; b) deosebirea în acțiunea enzimelor și catalizatorilor nebiologici.
2. Care este rolul vitaminelor în metabolism și activitatea vitală a organismelor?
3. Ce modificări metabolice ilustrează stările de hipo- și avitaminoze?
4. Centrele active pot fi separate din enzime? Motivați răspunsul.
5. Care-s deosebirile în componența centrelor active ale enzimelor simple (monocomponente) și a celor conjugate?
6. Toate enzimele posedă centre alosterice? Ce denumire mai poartă aceste enzime? Care este mecanismul lor de reglare?
7. Determinați clasa, subclasa și subsubclasa următoarelor enzime: a) amilazei; b) pepsinei; c) lipazei.
8. Scrieți nomenclatura (denumirea) claselor de enzime și semnați ordinea claselor conform Comisiei internaționale pentru enzime din cadrul I.U.B. (EC).

TEMA 5

Influența factorilor de mediu asupra activității enzimatice. Determinarea activității enzimatice. Efectorii enzimatici

Experiența 1. *Inhibiția competitivă (concurrentă) a enzimelor (pe exemplul succinatdehidrogenazei).*

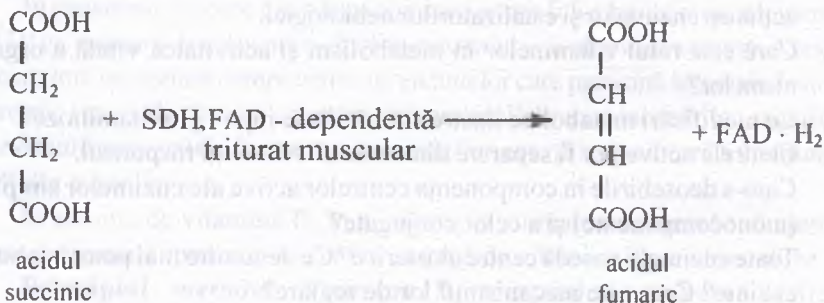
Principiul metodei. Succinatdehidrogenaza (SDH) (EC 1.3.99.2.) catalizează oxidarea (dehidrogenarea) acidului succinic și transformarea lui în acid fumaric. FAD-ul servește ca coenzimă a SDH. După natura chimică această enzimă face parte din grupa metaloflavoproteidelor. Activitatea ei depinde de prezența în componența centrului activ a grupărilor sulfhidrilice libere - SH și a ionilor de Fe^{2+} .

Ca sursă de enzimă este folosit omogenatul țesutului muscular spălat în prealabil, în care SDH este strâns legată ca componentă structurală a

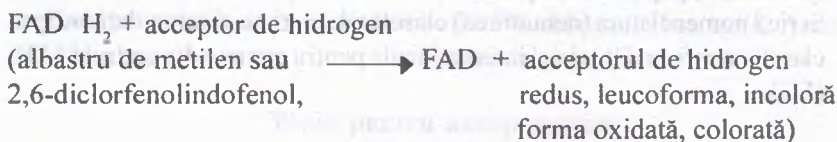
membranei interne a mitocondriilor celulare. Acțiunea enzimei se determină în condiții anaerobe prin adăugarea soluției de acid succinic ca substrat, albastrului de metilen sau 2,6-diclorfenol-indofenolului ca acceptori de hidrogen, care, reducându-se, se transformă în leucoformă incoloră.

Reacția decurge conform schemei:

Etapa I:



Etapa II:



Decolorarea amestecului (enzimă, substrat și acceptor) servește ca dovadă a activității SDH. Inhibitor competitiv al SDH este acidul malonic $\text{HOOC}-\text{CH}_2-\text{COOH}$, analogul structural al acidului succinic. Mecanismul de inhibiție se explică prin aceea, că centrul activ al SDH se combină mai activ cu acidul malonic conținut într-o concentrație mai mare, dar care nu se oxidează și simultan împiedică interacțiunea enzimei specifice cu substratul respectiv. De aceea, dacă în eprubeta, în care pe lângă reactivii conținuți în eprubeta de experiență se adăugă acidul malonic, lichidul nu se decolorează (reacția de oxido-reducere este blocată, nu enzima).

Mod de lucru. Un gram de țesut muscular se mărunțește cu foarfecele și se triturează în mojar timp de 1 minut cu o cantitate mică de apă (2–3 ml). Trituratul muscular se transferă apoi pe un strat dublu

de tifon instalat pe pîlnie și se spală cu 15–20 ml de apă. Tifonul cu triturat se stoarce, iar trituratul se transferă pe hîrtie de filtru și se usucă. În 3 eprubete se măsoară cîte 3 ml de soluție tampon fosfat ($\text{pH}=7,4$). În fiecare eprubetă se introduc aproximativ cîte 0,1 g de triturat muscular (uscat în prealabil pe hîrtie de filtru). După aceasta, în prima eprubetă (de experiență) se adaugă 5 picături soluție de acid succinic de 3% și 5 picături soluție de NaOH de 0,1 N (pentru neutralizare). În eprubeta a doua (de control) se adaugă 10 picături de apă distilată; în eprubeta a treia – 5 picături soluție de acid succinic de 3%, 5 picături soluție de acid malonic de 3% și 5 picături soluție de NaOH de 0,1 N. Apoi în toate eprubetele se adaugă cîte 1 ml soluție de 2,6-diclorfenolindofenol de 0,001 N. Eprubetele se agită și se introduc în termostat sau baia de apă la temperatura de 37°C pentru 40 de minute. După expirarea timpului, se observă că lichidul din prima eprubetă (de experiență) se decolorează parțial. Se compară colorația primei eprubete cu eprubeta a doua (de control), în care se conține numai enzimă, și eprubeta a treia care conține enzimă, substrat, inhibitorul și acceptorul de hidrogen.

Trageți concluzii referitor la rezultatele obținute.

Experiența 2. Studiarea proprietăților generale ale enzimelor (specificitatea, termolabilitatea) pe exemplul succinatdehidrogenazei.

Principiul metodei: Rămîne același ca și în experiența 1.

a) Specificitatea

Mod de lucru. În trei eprubete se introduc cîte 2 ml de homogenat muscular și se adaugă: în I – 0,4 ml de apă distilată, în a II-a – 0,2 ml soluție de malat de 1% și 0,2 ml de apă distilată, în a III-a – 0,4 ml soluție de malat de 1%. În toate trei eprubete se adaugă cîte 1 ml soluție de acid succinic de 1%, 2-3 picături soluție de albastru de metilen de 1% și după agitare cîte 3-4 picături de ulei de vazelină conform tabelului.

Eprubetele se introduc în baia de apă la temperatura de 38°C . Peste 5-10 minute eprubetele se scot și se observă schimbarea culorii.

Conținutul eprubetelor	Numărul eprubetei		
	I	II	III
Homogenat muscular	2 ml	2 ml	2 ml
Apă distilată	1 ml	-	-
Soluție de malat de 1%	-	-	1 ml
Soluție de succinat de 1%	-	1 ml	-
Soluție de albastru de metilen de 1%	3 picături	3 picături	3 picături
Ulei de vazelină	3 picături	3 picături	3 picături

Rezultatele experienței se introduc în tabel și se trag concluziile necesare.

Schimbarea culorii	Numărul eprubetei		
	I	II	III

b) Termolabilitatea succinatdehidrogenazei

Principiul metodei. Metoda se bazează pe reducerea ferocianurii de potasiu ($K_3[Fe(CN)_6]$), care are o culoare galbenă, pînă la ($K_4[Fe(CN)_6]$), care este incolor, de către succinat în prezența succinatdehidrogenazei. Activitatea enzimei este proporțională cu cantitatea de ferocianură redusă.

Reacția are loc după următoarea schemă:



Mod de lucru. În eprubete de centrifugat se introduc cîte 1 ml de soluție tampon fosfat 0,1M pH 7,4 și 0,1 ml de soluții de acid succinic, EDTA, azotură de sodiu și apă distilată. La probe se adaugă cîte 0,5 ml de suspensie de mitocondrii, obținută din țesutul cercetat, și se lasă la temperatura camerei timp de 5 minute pentru inhibarea citocromoxidazei de către azidul de sodiu. Pentru declansarea reacției se adaugă 0,1 ml soluție de ferocianură de potasiu. Probele se incubează 10-15 minute la temperatura de 10°, 20° 30°, 40° și 50°C. După incubare, reacția este stopată prin cufundarea probelor în gheață și adăugarea a cîte 2 ml de acid tricloracetic de 20%. În probele de control, care conțin toate componentele amestecului de incubare, acidul tricloracetic se adaugă înaintea suspensiei de mitocondrii. Astfel, în probele de control succinatdehidrogenaza este complet denaturată din momentul

începerii incubării din care cauză reducerea specifică a ferocianurii de către succinat nu are loc.

După stoparea reacției și răcire, probele se centrifughează la 2000 turații pe minut timp de 15 minute pentru sedimentarea completă a proteinelor mitocondriale denaturate. Probele se fotometrează la spectrofotometru (lungimea de undă 420 nm) contra probei de control.

Activitatea enzimei se determină conform curbei de calibrare.

În baza datelor obținute se construiește graficul de calibrare a dependenței activității succinatdehidrogenazei de temperatură și se trag concluzii.

Experiența 3. Acțiunea pH-ului asupra activității succinatdehidrogenazei.

Mod de lucru: În 3 eprubete de centrifugat se introduc câte 1 ml soluție tampon fosfat cu pH 5,5; pH 7,4 și pH 9,18; 0,1 ml soluții de acid succinic, EDTA, azid de sodiu și apă distilată. La probe se adaugă câte 0,5 ml de suspensie de mitocondrii, obținută din țesutul cercetat, și probele se incubează la temperatura camerei timp de 5 minute pentru inhibarea citocromoxidazei cu azid de sodiu. Reacția se declanșează prin adăugarea a 0,1 ml soluție de ferocianură de potasiu. Probele se incubează 10-15 minute la temperatura de 37°C.

După incubare, reacția este stopată prin cufundarea probelor în gheață și adăugarea a câte 2 ml acid tricloracetic de 20%. În probele de control, care conțin toate componentele amestecului de incubare, acidul tricloracetic se adaugă înaintea suspensiei de mitocondrii. În așa fel, succinatdehidrogenaza în probele de control din momentul începerii incubării este complet denaturată și reducerea specifică a ferocianurii de către succinat nu are loc.

După stoparea reacției și răcire, probele se centrifughează la 2000 turații pe minut timp de 15 minute pentru sedimentarea completă a proteinelor mitocondriale denaturate. Probele se fotometrează la spectrofotometru (lungimea de undă 420 nm) contra probei de control.

Activitatea enzimei se determină conform curbei de calibrare.

În baza rezultatelor obținute se construiește graficul de calibrare a dependenței activității succinatdehidrogenazei de pH-ul mediului.

Teme pentru aut pregătire

1. Proprietățile generale ale enzimelor (termolabilitatea, specificitatea), acțiunea pH-ului asupra activității enzimatice.
2. Activarea și inhibarea enzimelor:
 - a) mecanismele de activare (proteoliza parțială, activarea alosterică, autostructurarea cuaternară, fosforilarea și defosforilarea, reactivarea).
 - b) mecanismele de inhibiție (specifică și nespecifică, reversibilă și ireversibilă, alosterică și competitivă).
3. Organizarea enzimelor în celulă (ansamblurile enzimatice, compartimentalizarea). Reglarea activității enzimatice în celulă. Importanța principiului de retroinhibiție.
4. Deosebirile în componența enzimatică a organelor și țesuturilor. Enzimele organospecifice. Modificarea activității enzimatice în diferite afecțiuni (enzimodiagnosticul).
5. Metodele de obținere și purificare ale enzimelor. Cromatografia de afinitate.
6. Utilizarea enzimelor în practica medicală. Întrebuințarea enzimelor imobilizate în medicină.
7. Unitățile de activitate ale enzimelor.
8. Metodele de determinare a activității enzimelor.

Întrebări pentru autocontrol și situație de problemă

1. Cum putem demonstra că specificitatea enzimelor este determinată de partea proteică (apoenzimă)? Exemplificați răspunsul.
2. Cum se explică varietatea spectrelor izoenzimatice ale diferitelor organe?
3. Numiți căile și tipurile de activare și inhibare ale enzimelor.
4. Cu care experiență și pe exemplul cărei enzime a fost demonstrată la lucrările practice; a) acțiunea temperaturii și pH-ului asupra activității enzimatice; b) specificitatea acțiunii enzimatice; c) inhibiția competitivă (concurentă)? Principiul acestor lucrări, reacțiile și metaboliții, după care se apreciază acțiunea enzimelor.

5. Care din metodele de separare și purificare ale enzimelor este mai rapidă, monoetapică și mai economică? Denumirea și principiul acestei metode.

6. În ce constă importanța clinică a determinării activității enzimelor în lichidele biologice? În patologie are loc reducerea sau sporirea activității enzimelor? Motivați răspunsul.

7. În pancreas se sintetizează enzime care participă la procesul de digestie. Prin metoda de uscare liofilă și triturare ulterioară se obține preparatul pancreatina. Cum vom proceda pentru identificarea enzimelor care se conțin în acest preparat?



CAPITOLUL II

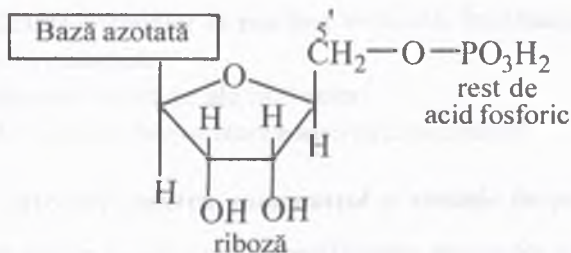
Nucleotidele. Structura și biosinteza acizilor nucleici.

Sinteza proteinelor și reglarea ei. Biosinteza anticorpilor

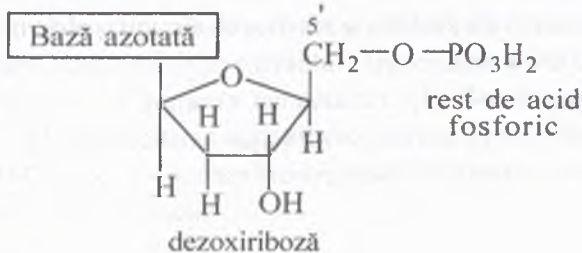
Acizii nucleici sunt produși de policondensare ale mononucleotidelor, deci sunt polinucleotide. Mononucleotidele, unitățile structurale fundamentale ale acizilor nucleici, sunt constituite din: a) o bază azotată purinică sau pirimidinică; b) o pentoză (riboza sau dezoxiriboza); c) rest de acid fosforic. Bazele purinice sau pirimidinice sunt legate covalent printr-o legătură - N-glicozidică cu atomul de carbon 1' al pentozei. Compușii rezultați se numesc nucleozide. Cele mai multe au fosfatul legat printr-o legătură esterică cu gruparea 5'-hidroxil din molecula pentozei.

În funcție de componentele structurale, deosebim: acizi ribonucleici (ARN), și acid dezoxiribonucleic (ADN).

Ribonucleotidele, unitățile monomere ale ARN, conțin ca pirimidine citozina și uracilul, ca purine – adenina și guanina, iar ca pentoză – riboza. Structura generală a ribonucleotidelor se prezintă în felul următor:



Unitățile monomere ale ADN, dezoxiribonucleotidele, conțin ca pirimidine citozina și timina, ca purine – adenina și guanina. Pentoza este reprezentată de dezoxiriboză. Structura generală a dezoxiribonucleotidelor se prezintă astfel:



Mononucleotidele se pot lega prin punți fosfodiesterice între gruparea 5'-hidroxil a unui mononucleotid și gruparea 3'-hidroxil a mononucleotidului învecinat. Astfel se formează lanțuri polinucleotidice macromoleculare. Prin legături macroergice mononucleotidele pot lega încă unul sau două resturi de acid fosforic, rezultând nucleozid 5'-difosfați și nucleotid 5'-trifosfați, compuși cu rol esențial în celulă. De exemplu, este bine cunoscut rolul de rezervor general de energie în procesele metabolice a ATP, care înmagazinează energia eliberată la etapele catabolice exogene și o furnizează în fazele anabolice endogene.

Unii nucleozid difosfați, așa ca UDP și CDP, funcționează drept activatori ai anumitor precursori metabolici. De exemplu, glucoza poate participa la biosinteza glicogenului numai după activare la UDP-glucoză. Colina intervine în procesul de biosinteză a fosfatidil-colinei după activarea la CDP-colină.

Moleculele acidului dezoxiribonucleic au drept unități structurale dezoxiribonucleotidele dAMP, dGMP, TMP și dCMP. Cea mai mare parte din ADN este localizat în nucleu, în cromozomi, unde îndeplinește funcția de depozitare și transmite informației genetice din generație în generație. ADN are masa moleculară mare, de ordinul $6 - 14 \times 10^6$. Structura primară a ADN este imprimată de succesiunea nucleotidelor în catena polinucleotidică. Structura secundară a ADN a fost descoperită de Watson și Crick, care au demonstrat că ADN are o structură bicatenară, cele două catene polinucleotidice fiind legate prin punțile de hidrogen dintre bazele complementare: adenina - timina (A-T) și guanina - citozina (G-C).

ARN este constituit din ribonucleotidele: AMP, GMP, CMP, și UMP. ARN și în majoritatea cazurilor este monocatenar. Se disting trei tipuri de ARN:

1. ARN mesager (ARNm)
2. ARN de transfer (ARNt)
3. ARN ribozomal (ARNr)

În conservarea și transmiterea informației genetice sunt implicate 3 procese:

1. *Replicarea sau biosinteza ADN*. Replicarea ADN implică participarea unui complex multienzimatic, denumit ADN replicaza (ADN polimeraze I, II, III, ADN ligaze și alte enzime), ADN parental, care servește ca matriță pentru biosinteza catenelor noi complementare de ADN, 4 tipuri de dezoxiribonucleozidtrifosfați TTP, dCTP, dATP, dGTP, ioni de magneziu

și alți factori, ceea ce duce la biosinteza de noi molecule de ADN identice cu molecula inițială.

2. *Transcrierea mesajului genetic de la ADN la ARN, sau biosinteza ARN.* Sinteza ARN necesită matriță de ADN și se desfășoară în sensul $5' \rightarrow 3'$. Este necesară și prezența celor 4 tipuri de ribonucleotridfosfați (ATP, GTP, CTP, UTP), ionilor de Mg^{2+} și Mn^{2+} și ARN-polimerazei.

În procesul transcrierii mesajului genetic, ARN se sintetizează sub forma unui precursor care cuprinde în molecula sa, pe lângă fragmentele purtătoare de informație (exoni), și fragmente care nu au rol informațional (introni). În cadrul unui proces de măturare, din molecula ARN se îndepărtează intronii, iar exonii se leagă între ei și se formează ARN-biologic activ.

3. Transferarea mesajului genetic codificat în ARN la moleculele proteice în cadrul biosintezei specifice a proteinelor structurale și funcționale. În sinteza proteinelor se pot distinge 5 etape importante:

a) *Activarea aminoacizilor* care necesită următorii componenți: ATP, aminoacizi, ARNt, aminoacil-ARNt-sintetaza și Mg^{2+} ,

b) *Inițierea biosintezei* lanțului polipeptidic. Componentii necesari în această etapă sunt: aminoacil-ARNt-înițiator, ARNm cu codonul de inițiere GTP și Mg^{2+} , factorii de inițiere și subunități ribozomale 30s și 50s.

c) *Elongarea* lanțului polipeptidic suscită aminoacil-ARNt specificat de codon, Mg^{2+} , GTP, factori de elongare și peptidiltransferaza.

d) *Terminarea* lanțului polipeptidic. Această etapă necesită codonii de terminare de ARNm și factorii de eliberare a polipeptidului.

e) *Asamblarea proteinelor.* Foldingul.

Reglarea sintezei proteinelor, respectiv a enzimelor, se face prin control genetic (teorie elaborată de Jacob și Monod). Numeroase antibiotice influențează la diverse nivele procesul de biosinteză proteică.

Mutațiile reprezintă modificări ale structurii ADN. Mutațiile punctiforme pot avea loc prin înlocuirea, pierderea sau introducerea unei perechi de nucleotide în molecula de ADN. Mutațiile pot avea loc spontan sau sub influența unor agenți mutageni fizici (radiații Röntgen, UV, etc.), chimici și biologici. Mutațiile constituie sursa primordială a variabilității organismelor vii. Însă ele pot duce și la maladii ereditare, datorate unor defecte enzimatice congenitale.

Ingineria genetică reprezintă un ansamblu de metode și tehnologii efectuate in vitro cu gene în scopul transferării informației genetice de la o specie la alta, urmărindu-se realizarea unor obiective bine determinate.

TEMA 6

Nucleotidele și structura covalentă a acizilor nucleici

Experiența 1. Izolarea simultană a ADN-ului și ARN-ului.

Se cunosc mai multe procedee de izolare a ARN-lui din celule și țesuturi, variind gradul lor de complexitate. Numeroase companii oferă substanțe, reagenți, soluții pentru izolarea “nedureroasă” a ARN-ului din diferite surse biologice. A fost propusă o metodă pentru recuperarea simultană a ARN-ului, ADN-ului și proteinelor din aceeași sursă biologică. Această metodă nu necesită echipament special și are la bază fracționarea selectivă a ARN-ului și ADN-ului prin adaptarea pH-ului fenolomogenatului. ARN-ul este recoltat în faza apoasă prin extragerea probei la pH acid, iar ADN-ul în interfază și faza organică. După transferarea fazei apoase într-un tub nou, ADN-ul se extrage din interfază și faza organică prin stabilirea unui pH alcalin. Această reacție este cunoscută sub denumirea de extragere inversă. Cercetătorul poate schimba pH acid al fenolomogenatului prin adăugarea de acetat de sodiu, $\text{pH} = 4,9$, sau prin simpla extragere a SDS/EDTA lizat ($\text{pH} = 8,7$) cu un volum egal de fenol:cloroform:alcool izoamilic (25:24:1), pH-ul total fiind aproximativ egal cu 7,6.

Celulele pot fi distruse direct în țesut, sau după recoltare. Celulele se dispersează cu precauție înaintea distrugerii. ADN-ul genomic trebuie să fie purificat, deoarece forțele moleculare mari vor denatura ADN-ul într-un timp foarte scurt. Fracționarea fragmentelor poate fi foarte joasă.

Mod de lucru.

1. Preparați soluție de fenol : cloroform : alcool izoamilic, saturând în prealabil fenolul de 2–3 ori cu apă.

2. Pentru recoltarea țesuturilor îndepărtați creșterea medie prin aspirație și spălați stratul mediu de 2 ori cu 5 ml de PBS rece (pentru prepararea 1 l de PBS se iau 8,0 g de NaCl, 0,2 g de KCl, 1,44 g de Na_2HPO_4 , 0,24 g de KH_2PO_4). Vasele pentru recoltare se țin la rece. Îndepărtați prin aspirație cât mai mult PBS.

Opțional: prepararea celulelor pentru lizare prin răcirea lor directă pe gheață timp de 30 min.

Notă: răcirea reagenților și celulelor pe gheață este o metodă excelentă de a controla activitatea RNA-azelor. Responsabilitatea cercetătorului este de a determina dacă o incubatie timp de 30 min pe gheață înainte de liză influențează biochimia celulară.

3. Adăugați 2 ml de reactiv de lizare rece (10 mM EDTA, pH=8,0; 0,5% SDS) la 100 mm de țesut recoltat ($4\text{-}5 \times 10^6$ celule). Înclinați atent vasul pentru a observa liza celulelor. Incubați conținutul vasului pe gheață timp de 3 min. Produsul de liză se poate trece pentru incubare în alt vas. O agitare ușoară este binevenită. Nu utilizați o cantitate de lizat pentru mai mult de 2 vase de 100 mm de țesut recoltat. Celulele care au fost recoltate din țesut trebuie lizate, utilizând 200 de μl de lizat pentru 10^6 celule.

Pentru țesut, se taie țesut proaspăt izolat (până la 100 mg) pe gheață. Pentru fiecare mg de țesut se adaugă 250 μl (10 mM EDTA, pH=8,0; 0,5% SDS) lizat și se omogenează ușor la temperatura camerei. Nu utilizați la omogenizare un politron, căci va cauza replicarea inacceptabilă a ADN-ului genomic.

4. Transferați omogenatul într-un tub cu 15 ml de polipropilenă racită în prealabil pe gheață.

Notă: datorită consistenței vâscoase a cromatinei eliberate, recoltatorul steril este folosit pentru obținerea cantitativă a omogenatului.

Opțional. Recoltarea celulelor lizate prin transferul din vas în vas, poate fi substituită prin spălarea fiecărui vas cu 2 ml soluție de 10 mM EDTA, 100 mM de acetat de Na, pH=4,9, sau păstrarea omogenatului mai concentrat cu 1 ml de soluție de 10 mM EDTA, 0,15 M de acetat de Na la pH 4,9.

4. Adăugați un volum egal de tampon organic rece, preparat în prealabil. Verificați compatibilitatea tubului de la centrifugă cu fenol și cloroform.

5. Amestecați atent tuburile rotindu-le atent de câteva ori. Nu le agitați! Recolta va fi mai bună atunci când va fi menținută mereu pe gheață și nu se va agita.

6. Probele se centrifughează pentru a separa materialul apos de cel organic.

Atenție! Nu depășiți viteza rotațiilor recomandată sau forța g maximă recomandată pentru orice tub folosit în experiență.

Extragerea ARN-ului

7. Colectați stratul apos și transferați-l într-un tub nou, răcit în prealabil. Aveți grijă să nu întrerupeți interfaza proteinelor. Extragerea ARN-ului se face din interfază (sau faza organică) și poate fi amânată pînă la îndeplinirea tuturor cerințelor pentru extragerea ARN-ului, ținînd tuburile pe gheață.

8. Adăugați în eprubetă un volum egal de amestec organic proaspăt descris anterior.

9. Centrifugați eprubeta. Transferați stratul lichid format într-un tub nou.

10. Adăugați 500 μ l de 1 M de Tris-Cl rece, pH=8,0 și 200 μ l de 5 M de NaCl pentru fiecare 4 ml de ARN ce conține material apos. Amestecați atent. Adăugați apoi 12 ml (sau 2,5 volume) de etanol de 95% rece și amestecați. Păstrați conținutul eprubetei pentru cel puțin 1 oră la temperatura de 20°C.

11. Colectați ARN-ul precipitat prin centrifugare la 10000g timp de 10 min. Este recomandată centrifugarea la 4°C. Filtrați și separați supernatantul.

12. Spălați corpii celulari de 2-3 ori cu etanol 70%. Centrifugați din nou pentru a separa precipitatul. Filtrați și separați supernatantul.

13. Lăsați proba să se usuce. La dorință, se poate spăla cu etanol de 95%, ceea ce va accelera uscarea.

14. Dizolvați corpii celulari de ARN în 200 de μ l de TE tampon rece (10 mM Tris-clor, pH=8,0, 1 mM EDTA). Incubați conținutul eprubetei pe gheață timp de 1 oră, apoi transferați-l într-un tub de centrifugare. O altă cantitate de TE tampon se folosește la spălarea tubului de centrifugare și se adaugă la prima soluție.

15. Adăugați 6 μ l de 5 M NaCl și 0,98 ml de etanol rece pentru fiecare 300 μ l de soluție de ARN. Incubați conținutul pe gheață timp de 5-10 min. Soluția se va tulbura ca urmare a formării precipitatului de ARN. Proba se va păstra fără a scurge etanolul la - 80°C sau va fi procesată imediat.

16. Colectați ARN precipitat la centrifugare într-o microcentrifugă timp de 10 min la 2-4 °C. Filtrați supernatantul și uscați-l pentru a înlătura excesul de etanol (14).

17. Resuspendați corpii celulari ai ARN-ului în volumul minim al soluției-tampon (DEPC-tratată cu apă, de exemplu) și lăsați-i 15 min pe gheață pentru a redizolva proba. În dependență de gradul de uscare a probei, poate fi necesară o incubatie mai de lungă durată pentru a redizolva complet proba.

18. Calculați concentrația ARN-ului, păstrați probele hidratate în soluțiile adecvate la - 80°C.

Extragerea ADN-ului

19. Folosiți tuburile cu material organic din punctul (6). Îndepărtați orice material apos. Dacă doriți, înlăturați și o mică cantitate de interfază pentru a facilita înlăturarea oricărei urme de ARN. Aceasta de obicei nu e necesar, deoarece ARN rezidual va fi hidrolizat în următoarele etape. De altfel, ADN-ul purificat poate fi incubat cu ARN-aze pentru a înlătura toate urmele de ARN.

20. La materialul organic/interfază rămas adăugați un volum egal de 1 M de Tris bază. Soluția se va aduce la un pH-ul de 10,5. Amestecați atent fără a agita.

Notă: această etapă se numește extragere inversă; crearea unui mediu puternic alcalin va aduce ADN-ul în faza apoasă.

21. Se centrifughează probele la 2000 g timp de 15 min la 4°C, dacă e posibil, pentru a separa materialul apos de cel organic. Transferați atent faza apoasă într-un alt tub.

Atenție! Nu depășiți viteza rotațiilor recomandată sau forța g maximă recomandată pentru orice tub folosit în experiență.

22. Repetați extragerea, dar nu amestecați cele 2 faze apoase. Păstrați-le în tuburi de centrifugare separate.

23. La fiecare Tris:ADN probă apoasă, adăugați un volum egal de cloroform:alcohol izoamilic (24:1). Amestecați bine și centrifugați. La centrifugare se separă fazele (cloroformul în absența fenolului se sedimentează repede). Treceți faza apoasă într-un alt tub.

24. Precipitați ADN-ul cu 0,1 volum de 3 M de acetat de Na, pH=7,0 și 2,5 volume de etanol 95%. Amestecați bine.

Notă: adăugarea etanolului va cauza precipitarea imediată a materialului genomic. ADN-ul precipitat poate fi colectat prin centrifugarea la viteză mică (500g) timp de 2-3 min. De altfel, ADN-ul genomic poate fi pescuit din soluția de etanol, utilizând pipeta Pasteur astfel încât lipirea ADN-ului de sticlă să fie minimă.

25. Transferați ADN-ul precipitat într-un tub de microcentrifugă nou. Spălați ADN-ul cu 500 μ l soluție de etanol de 70% pentru a înlătura excesul

de sare. Dizolvați ADN-ul precipitat într-o soluție-tampon adecvată (TE bufer, pH=8,0) și determinați concentrația de ADN.

Notă: Purificarea ARN-ului din celulele țesutului se poate face prin mai multe metode. Majoritatea lor se bazează pe sodiumdodecilsulfat (SDS) (1) sau guanidiumtiocianat (2,3), care lizează simultan celulele și inactivează ribonucleazele endogene. În aceste procedee ARN este separat din ADN-ul celular și proteine prin centrifugare.

Experiența 2. Hidroliza nucleoproteidelor din drojdii și reacțiile calitative pentru componentele nucleoproteidelor.

Drojdia de bere este foarte bogată în nucleoproteide. Pentru studierea compoziției chimice a acestora se realizează hidroliza acidă a drojdiilor. Prin reacții specifice se identifică produsele de hidroliză – polipeptidele, bazele purinice, glucidele și acidul fosforic.

Mod de lucru. Într-un balon Kjeldahl cu capacitatea de 100 ml se introduc 2,5 g de drojdii, se adaugă 20 ml soluție de acid sulfuric de 10%. Balonul se astupă cu un dop prevăzut cu un tub lung de sticlă ce îndeplinește rolul de refrigerant cu curent de aer. Hidroliza drojdiei se efectuează la încălzire timp de 60 min. După răcire într-un curent de apă de robinet, hidrolizatul se filtrează și este utilizat pentru reacțiile calitative ale componentelor nucleoproteidelor.

Reacția biuretelui (identificarea polipeptidelor)

La 5 picături de hidrolizat se adaugă 10 picături soluție de hidroxid de sodiu de 10% și 2 picături soluție de sulfat de cupru de 1%. Eprubeta se agită; apare o colorație roză, roz-violetă.

Reacția de argint (identificarea bazelor purinice)

La 10 picături de hidrolizat se adaugă picătură cu picătură soluție concentrată de NH_3 (circa 10 picături) și 10 picături de soluție amoniacală de nitrat de argint de 2%. După 3-5 minute se formează un precipitat brun deschis de săruri de Ag ale bazelor purinice.

Reacția Molisch (identificarea pentozelor)

La 10 picături de hidrolizat se adaugă 3 picături soluție alcoolică de timol

de 1%. Conținutul se agită și se adaugă cu precauție pe pereții eprubetei 20-30 picături de acid sulfuric concentrat. La fundul eprubetei se formează un produs de condensare a furfurolului cu timolul de culoare roșie (sub influența acidului sulfuric concentrat riboza pierde 3 molecule de apă, transformându-se în furfurool).

Reacția molibdenică (identificarea acidului fosforic)

La 10 picături de hidrolizat se adaugă 20 picături de reactiv molibdenic. Amestecul fiind încălzit imediat pe o baie de apă timp de câteva minute, se colorează în galben deschis. După răcirea soluției într-un curent de apă rece, apare un precipitat cristalin galben-deschis de fosfomolibdat de amoniu.

Reacția difenil-aminică (identificarea ribozei și dezoxiribozei)

Difenilamina reacționează cu dezoxiriboza dând o colorație albastră, iar cu riboza – verde. La 5 picături de hidrolizat se adaugă 20 picături soluție de difenilamină de 1%. Conținutul eprubetei se fierbe timp de 15 minute pe o baie de apă. Se observă culoarea apărută și se trag concluzii.

Teme pentru autopregătire

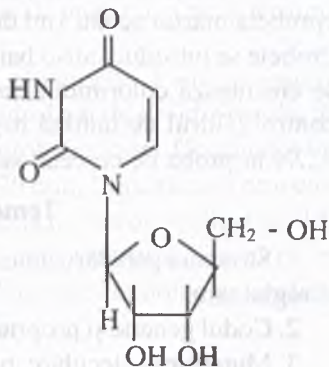
1. Principiul reacției de identificare a componentelor nucleoproteidelor.
2. Tipurile de acizi nucleici, funcțiile și repartizarea lor în celulă.
3. Constituienții acizilor nucleici: bazele azotate, pentozele, acidul fosforic.
4. Nucleozidele și nucleotidele 3', 5'- cAMP.
5. Structura primară, secundară și terțiară a acidului dezoxiribonucleic. Cromatina. Nucleosomul.
6. Structura acizilor ribonucleici (ARNt, ARNm, ARNr).
7. Denaturarea și hibridizarea acizilor nucleici.

Întrebări pentru autocontrol și situații de problemă

1. Scrieți formula generală a nucleotidelor.
2. Scrieți formula ATP.
3. Scrieți formula cAMP.
4. Scrieți formula dezoxiguanilatului.
5. Scrieți formula timidilatului.
6. Scrieți formula adenozei.

7. Scrieți formula uridilatului.
8. Scrieți formula citidilatului.
9. Scrieți formula GDP.
10. Scrieți formula tetradezoxiribonucleotidului 5'-ATGC 3'.
11. Scrieți formula tetraribonucleotidului 5'-UGCA- 3'.
12. Ce deosebire există în structura dinucleotidelor ce se întîlnesc în acizii nucleici și structura dinucleotidelor care prezintă coenzimele dehidrogenazelor?
13. Numiți toate tipurile de legături ce există în structura acizilor nucleici.
14. Combinația din imaginea alăturată prezintă:

- a) Uracil;
- b) Uridină;
- c) Nucleozid;
- d) Nucleotid;
- e) Dezoxiribonucleotid.



15. În spirala dublă a ADN-ului (subliniați răspunsurile corecte):

- a) cele 2 lanțuri nucleotidice sunt paralele;
- b) adenina unei catene se împerechează cu citozina celeilaltei catene, iar guanina cu timina;
- c) bazele hidrofobe sunt aranjate în interiorul spiralei, iar scheletele hidrofile – în afara ei;
- d) o spirală include cca 10 perechi de nucleotide;
- e) ambele lanțuri de ADN sunt identice în ceea ce privește succesiunea bazelor azotate și compoziția nucleotidică.

16. Calculați cifra medie a perechilor de nucleotide ce revin unui micron al spiralei duble de ADN.

17. ADN-ul bacteriofagului M_{13} are următoarea compoziție nucleotidică A-23%; T-36%; G-21%; C-20%. Ce indică aceste cifre?

18. Calculați numărul perechilor de nucleotide ce se conțin într-un milion de daltoni din masa spiralei duble de ADN.

19. În preparatele de ADN, separate din 2 specii de bacterii neidentificate, conținutul de adenină constituie 32% și 17%. Care este ponderea de guanină, timină și citozină în aceste 2 preparate? Una din aceste bacterii a fost izolată dintr-un izvor hidrotermal (64°C). Care ADN aparține bacteriei termofile?

TEMA 7

Genele: reparația, mutațiile și clonarea. Replicarea (biosinteza acizilor dezoxiribonucleici)

Experiența 1. Identificarea ADN-ului.

Principiul metodei. Metoda se bazează pe proprietatea dezoxiribozei din componența ADN de a da cu reactivul difenilaminic o colorație albastră. Intensitatea culorii este direct proporțională cu cantitatea de ADN.

Mod de lucru. În eprubeta de cercetat se pun cu pipeta 1 ml de hidrolizat de drojdie obținut în lucrarea precedentă și 2 ml de reactiv difenilaminic. În eprubeta martor se iau 1 ml de apă distilată și 2 ml de reactiv difenilaminic. Probele se introduc într-o baie de apă la 100°C timp de 10 min. După răcire se efectuează colorimetrarea probei de analizat la FEC, contra probei de control (filtrul de lumină roșie și cuva de 5 mm grosime). Conținutul de ADN în proba de cercetat se determină după curba etalon.

Teme pentru autopregătire

1. Structura genelor: dimensiunile lor, intronii și exonii, genele structurale și reglatoare.
2. Codul genetic și proprietățile lui.
3. Mutațiile moleculare: prin substituție, suprimare și inserțiile de nucleotide. Rolul mutațiilor
4. Replicarea ADN-ului – mecanismul, substratele, matricea, enzimele și factorii proteici, etapele biosintezei ADN. Telomeraza. Rolul și structura.
5. Reparația ADN-ului.

Întrebări pentru autocontrol

1. Întocmiți lista precursorilor și enzimelor necesare sintezei lanțurilor principale și întârziate în procesul de replicare a ADN-ului.
2. Care va fi compoziția nucleotidică a lanțului ADN sintetizat de ADN-polimeraza pe matricea care prezintă molecula inelară monocatenară de ADN al fagului Ø174 cu următoarea compoziție nucleotidică G- 24,1 %; C- 18,5 %; A-24,6 %; T-32,8%.
3. Scrieți compoziția nucleotidică a ADN-ului sintetizat de ADN – polimeraza în sistemul format din amestecul de inele (+) și (-) de ADN ale fagului Ø174.

4. Exactitatea replicării ADN-ului:

- a) care factori asigură exactitatea replicării lanțului principal de ADN?
- b) lanțul întârziat se sintetizează cu aceeași exactitate ca și lanțul principal?

TEMA 8

Transcripția. Sinteza anticorpilor

Experiența 1. *Determinarea ARN-ului.*

Principiul metodei se bazează pe reacția de culoare a reactivului orcinic cu riboza (soluția se colorează în verde). Intensitatea colorației este direct proporțională cu concentrația ribozei în soluția de analizat și se determină prin fotocolorimetare.

Mod de lucru. În 2 eprubete se pun cu pipeta câte 1 ml de reactiv orcinic. În prima eprubeta se adaugă 1 ml de hidrolizat de drojdie (proba de analizat), iar în a doua - 1 ml de apă distilată (proba martor). Conținutul lor se încălzește pe o baie de apă la 100°C timp de 20 min. După răcirea probelor într-un jet de apă de robinet se determină extincția probei de analizat la FEC contra probei de control, folosindu-se cuva de 5 mm și filtrul de lumină roșie.

După curba etalon se calculează conținutul de ARN în proba de analizat utilizând valoarea E, găsită la fotocolorimetare.

Teme pentru autopregătire

1. Transcripția sau biosinteza ARN-ului: matricea, substratele, enzimele, mecanismul.
2. Biosinteza ARN pe matrice de ADN.
3. Modificările posttranscripționale (processing).
4. Dogma centrală a geneticii moleculare. Concepția: o genă - un polipeptid.
5. Inhibitorii sintezei acizilor nucleici.
6. Ingineria genetică și semnificația ei practică. Sinteza anticorpilor.
7. Transcripția inversă.

Întrebări pentru autocontrol

1. Care sunt deosebirile de acțiune a ARN polimerazei și polinucleotid-fosforilazei?
2. Lanțul (+) singular de ADN (A- 21%; G- 29%; T 21% și C-29%) este

replicat de ADN- polimerază cu formarea lanțului (-) complementar. ADN-ul rezultat bicatenar este apoi utilizat ca matriță pentru ARN-polimerază, care transcrie lanțul (-). Scrieți compoziția nucleotidică a ARN sintetizat.

3. ADN-ul bacteriofagului ϕ 174 este constituit din 5386 de nucleotide; această cantitate de nucleotide este insuficientă pentru codificarea celor 9 proteine sintetizate de acest virus. Explicați acest fenomen.

TEMA 9

Sinteza proteinelor și reglarea ei

Experiența 1. Determinarea proteinelor. Metoda biuretică (Construcția curbei etalon).

Principiul metodei. Proteinele, în mediul alcalin și în prezența sulfatului de Cu, formează un complex de culoare roșie-purpurie (reacția biuretilui). Intensitatea colorației este direct proporțională cu concentrația proteinei în soluție.

Mod de lucru. În 3 eprubete se pune cu pipeta câte 1 ml soluție standard de proteină în care concentrația proteinei este respectiv de 0,5; 1 și 1,5% (probele etalon). Aceste probe servesc pentru construirea curbei-etalon. În eprubeta a 4-a se ia 1 ml de soluție de proteină în care concentrația proteinei trebuie să se cunoască (proba de analizat).

1. În toate eprubetele se adaugă câte 4 ml de reactiv biuretic. Conținutul eprubetelor se agită și se lasă în repaos la temperatura camerei timp de 20 de minute pentru dezvoltarea colorației. Probele sunt citite la FEC, folosindu-se cuva de 10 mm grosime și filtrul care corespunde lungimii de undă 540 nm (filtrul verde). Reactivul biuretic este folosit ca probă-martor sau de control.

2. Construirea curbei-etalon se realizează în modul următor: pe ordonată sunt înscrise valorile extincției E, iar pe abscisă – concentrația în ordine crescândă a probelor-etalon. Unind punctele corespunzătoare tuturor probelor se obține o linie dreaptă care și se numește curba-etalon.

3. Calcularea cantității de proteină în proba de analizat se face după curba-etalon, deoarece se cunoaște extincția acestei probe din punctul nr.2.

Experiența 2. Determinarea proteinelor totale din serul sanguin prin metoda biuretică.

Mod de lucru. La 0,1 ml de ser sanguin se adaugă 5 ml de reactiv biuretic, evitându-se agitarea intensă și formarea de emulsii. După 30 min proba se citește la FEC, folosindu-se cuva de 1 cm și lungimea de undă 540-560 nm (filtrul verde). Ca martor (soluție de comparare) se folosește reactivul biuretic. Calculul se realizează după curba-etalon.

Valoarea diagnostică. În serul sanguin, cantitatea de proteine totale în normă variază între 6,5 și 8,5 gr/100 ml sau 65-85 gr/l. Proteinele din serul sanguin scad până la 4-5 gr/l (hipoproteinemie) în nefroze, inanție, ciroze, la pierderea proteinei în urma hemoragiilor și formării exsudatelor. Hiperproteinemia se poate întâlni la pacienții cu mielom, diabet insipid, vomități frecvente, diaree, în cazurile de deshidratare a organismului.

Experiența 3. Identificarea acidului fenilpiruvic din urină.

Principiul reacției. Acidul fenilpiruvic formează cu Fe^{3+} o combinație complexă, colorată în verde-albastru.

Mod de lucru. La 2 ml de urină se adaugă 8-10 picături de triclorură de Fe de 10%. După 30-60 sec, urina se va colora în verde-albastru dacă ea conține acidul fenilpiruvic.

Valoarea diagnostică. Prezența acidului fenilpiruvic în urină indică la copii maladia congenitală – oligofrenia fenilpiruvică; în sânge este ridicată concentrația de fenilalanină.

Teme pentru autopregătire

1. Ribozomii – sediul sintezei proteinelor, structura lor.
2. Biosinteza proteinelor. Etapele:
 - a) Activarea aminoacizilor;
 - b) Inițierea sintezei lanțului polipeptidic;
 - c) Elongarea lanțului polipeptidic;
 - d) Terminarea sintezei proteinei;
 - e) Modificările posttranslaționale ale proteinelor. Asamblarea proteinelor-foldingul.
3. Reglarea biosintezei proteinelor. Inducția și represia enzimelor.
4. Inhibitorii sintezei proteice.
5. Polimorfismul proteinelor (variantele hemoglobinei, enzimelor, grupelor sanguine).
6. Bolile ereditare și diagnosticul lor biochimic.

Întrebări pentru autocontrol și situații de problemă

1. ADN setului haploid de cromozomi ai celulei omului este alcătuit din $2,3 \times 10^9$ perechi de nucleotide. Calculați numărul de proteine codificate de această cantitate de ADN. Într-adevar în organismul uman se sintetizează această cantitate de proteine?

2. Metionina are un singur codon. Acesta codifică atât restul de inițiere cât și resturile interne de metionină în polipeptidele sintetizate de *E. coli*. Explicați acest fenomen.

3. Pornind de la succesiunea aminoacizilor din proteină, putem prezice succesiunea nucleotidelor din unicul ARNm care codifică această proteină?

4. Calculați lungimea medie (în Å) și masa medie (în Da) a genelor care codifică:

- a) ARNt (90 mononucleotide);
- b) ribonucleaza (124 resturi de aminoacizi);
- c) Miozina (1800 resturi de aminoacizi).

5. ARNt-cis este convertit în ARNt-ala. t-ARN-ala rezultat este utilizat în sistemul de sinteză al proteinei unde poli-UG servește ca matrice. Ce polipeptidă se sintetizează?

6. Calculați cheltuielile energetice (sub formă de legături fosfat-macroergice) necesare la sinteza lanțului β al hemoglobinei (constituit din 146 resturi de aminoacizi).

7. Scrieți toate secvențele posibile al ARNm capabile să codifice tripeptidul Leu-Met-Tir.

8. Enzima constituită din 192 resturi de aminoacizi este codificată de o genă ce conține 1440 perechi de baze. Explicați legătura reciprocă dintre aceste două cifre.

9. Preziceți succesiunea aminoacizilor în polipeptidele sintetizate în ribozomi după următoarele matrici:

- a). GGUCAGUCGCUCCUGAUU;
- b). UUGGAUGCGCCAUAAUUUGCU;
- c). AUGGACGAA.

10. Care din substituțiile aminoacizilor enumerate mai jos, apărute în urma mutațiilor punctiforme, se împacă cu codul genetic? Dacă unele sunt incompatibile, atunci explicați cauza incompatibilității. 1. Fen-Leu; 2. Ile-Leu; 3. Ala-Tre; 4. Pro-Ser; 5. Liz-Ala; 6. His-Glu.

11. Pe una din catenele ADN-ului se înregistrează următoarea succesiune a nucleotidelor:

5'-.....ATCGTCGACGATGATCATCGGCTACTCGA.....-3'

Această succesiune este descifrată în direcția 5' → 3'. Scrieți:

- a) Succesiunea bazelor în catena complementară în direcția 5' → 3';
- b) Succesiunea bazelor din ARNm;
- c) Succesiunea aminoacizilor din lanțul polipeptidic.

12. Comparați lungimea genei cu lungimea lanțului polipeptidic codificat de această genă dacă proteina este constituită din 150 resturi de aminoacizi și se găsește sub formă de α -spirală.

13. În timpul translației ARNm următorii aminoacizi se includ direct în lanțul polipeptidic: a) asparagina; b) 4-hidroxiprolina; c) parahidroxifenilalanina; d) homoserina; e) fosfoserina.

14. Care din următoarele poliribonucleotide sintetice pot fi utilizate la sinteza polipeptidului -Ile-Tir-Ile-Tir-..... :

- a) poli-(AUUA);
- b) poli-(AUAU);
- c) poli-(UAU);
- d) poli-(AUA);
- e) poli-(UA).

TEMA 10

Colocviu la temele:

Proteine. Enzime. Acizi nucleici

CAPITOLUL III

Metabolismul general. Bioenergetica.

Oxidarea biologică. Lanțul respirator și fosforilarea oxidativă

Metabolismul prezintă totalitatea transformărilor materiale și energetice ce asigură creșterea, dezvoltarea și supraviețuirea organismului. El este o activitate celulară cu destinație specială, determinată de interconexiunea sistemelor multienzimatice.

Metabolismul îndeplinește următoarele funcții: a) aprovizionarea celulelor cu energie chimică, eliberată în urma scindării substanțelor nutritive; b) transformarea moleculelor substanțelor nutritive în blocuri de construcție, utilizate de celulă la sinteza macromoleculelor proprii; c) sinteza și degradarea biomoleculelor necesare pentru îndeplinirea unor funcții specifice în celulă (pigmenți, hormoni, coenzime, mediatorii etc.).

În procesul de oxidare a substanțelor se produce o anumită cantitate de energie liberă. O parte din aceasta se consumă pentru efectuarea unui anumit volum de lucru, restul se acumulează în compuși macroergici (ATP, etc.).

Sinteza ATP-ului constă dintr-un ansamblu de reacții în care energia eliberată la dehidrogenarea unui metabolit, a unui substrat energetic este utilizată imediat pentru fosforilarea ADP-ului în ATP. Procesul în ansamblu se numește fosforilare oxidativă, cuplată cu oxidarea de substrat.

Interacțiunea oxigenului cu hidrogenul are loc în câteva etape succesive în care atomii de hidrogen sau numai electronii lor sunt transportați pe sisteme redox cu afinități crescînde pentru echivalenții reducători ca în final aceștea să fie acceptați de către molecula de oxigen.

Ansamblul sistemelor redox (enzimelor care participă la transferul echivalenților reducători – protonii de hidrogen sau electronii de la coenzimele reduse pînă la oxigen) poartă denumirea de lanț respirator.

Energia liberă, ce devine disponibilă la trecerea electronilor prin lanțul respirator în direcția gradientului de potențial, este parțial utilizată pentru sinteza de ATP (La oxidarea NADH-ului se consumă 52,6 kcal ca și la sinteza a trei molecule de ATP). Lanțul respirator cuprinde trei puncte de fosforilare, adică trei puncte de cuplare a celor două procese: oxidativ și fosforilant.

TEMA 11

Noțiuni generale de metabolism. Căile generale de scindare a proteinelor, glucidelor și lipidelor. Noțiuni de bioenergetică.

Oxidarea piruvatului și ciclul Krebs

Experiența 1. Determinarea activității dehidrogenazelor ciclului Krebs (izocitrat, α -cetoglutarat și succinatdehidrogenazelor) în ficat prin metoda neotetrazolică.

Principiul metodei. Dehidrogenazele ciclului acizilor tricarboxilici catalizează reacțiile de oxidare a substratelor respective prin dehidrogenare. În calitate de acceptor de hidrogen se folosește neotetrazolul care reducându-se se transformă în formazon colorat în roz. După intensitatea culorii se determină activitatea enzimelor.

Mod de lucru. Într-o eprubetă de centrifugare se introduc 0,25 ml de substrat respectiv, 0,5 ml soluție de neotetrazol, 0,1 ml soluție de NAD (în afară de eprubeta în care se determină activitatea succinatdehidrogenazei) și 0,5 ml omogenat hepatic. În eprubeta, în care se determină activitatea izocitratdehidrogenazei, se mai adaugă 0,1 ml $MgCl_2$. Eprubeta se agită și se incubează timp de 10 minute în baia de apă la 37°C.

După incubare, în fiecare eprubetă se adaugă câte 5 ml acetonă (pentru stoparea activității enzimaticе). Eprubetele se astupă cu dopuri și se lasă la întuneric timp de o oră, apoi se centrifughează timp de 10 minute cu viteza de 1000 rotații/min. Centrifugatul se fotocolorimetrează la o lungime de undă de 525 nm (filtrul verde), cuva de 10 cm față de proba de control.

Notă. Se pregătesc 1-2 probe de control, care au același conținut ca și probele de experiență numai că în loc de omogenat se adaugă 0,5 ml soluție tampon. Calculele se fac după curba-etalon.

Importanța metodei. Determinarea activității enzimelor indicate prezintă informație prețioasă privind starea metabolismului țesutului respectiv.

Teme pentru autopregătire

1. Noțiuni generale de metabolism. Catabolismul și anabolismul. Căile metabolice centrale, ciclice și specifice.

2. Metabolismul intermediar. Metodele de studiere.

3. Noțiuni de energie liberă standard. Compuși macroergici - structura chimică și rolul lor. Ciclul ATP-ului.

4. Caracteristica stării energetice a celulei. Indicii ce o caracterizează. Reglarea metabolismului celular.

5. Decarboxilarea oxidativă a acidului piruvic – enzimele, cofactorii, reglarea.

6. Ciclul Krebs – reacțiile parțiale. Esența biologică a ciclului Krebs, reglarea lui. Noțiune de fosforilare la nivel de substrat. Stoichiometria ciclului Krebs.

7. Reacțiile anaplerotice (reacțiile care furnizează produse intermediare ale ciclului acizilor tricarboxilici).

Situații de problemă

1. Numiți toate enzimele ciclului Krebs și arătați tipurile reacțiilor catalizate de ele. Unde este localizat acest ciclu în celulă?

2. Enumerați componentele complexului piruvatdehidrogenazic. Scrieți formulele vitaminelor care intră în componența acestui complex. Arătați schematic procesul de formare a acetyl-CoA.

3. De ce ciclul acizilor tricarboxilici este un proces aerob?

4. Ce cantitate de energie se eliberează la descompunerea unui mol de ATP în condiții standard? Care este durata vieții moleculei de ATP în celulele organismelor superioare?

5. Ținând cont de faptul că în organismul omului matur în fiecare zi se formează o cantitate mare de ATP, structura, compoziția și masa corpului nu se modifică evident în acest timp. Cum se poate explica aceasta?

6. Care enzime ale ciclului Krebs sunt reglatorii? Care metaboliți și în ce mod influențează activitatea acestor enzime? Explicați caracterul amfibolic al ciclului Krebs.

7. Oxalilacetatul se formează în ultima etapă a ciclului Krebs:

a) E posibilă oare sinteza OA din acetyl-CoA doar sub acțiunea enzimelor și cofactorilor ciclului Krebs fără utilizarea produselor intermediare ale ciclului? Dați răspuns detaliat.

b) Cum se completează rezervele de OA?

8. ATP sintetizat în mitocondrii trebuie utilizat în celulă?

a) Cum ATP părăsește mitocondriile?

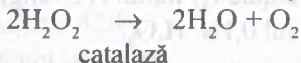
b) Cum se completează rezervele de ADP și de fosfat anorganic?

TEMA 12

Oxidarea biologică. Lanțul respirator și fosforilarea oxidativă

Experiența 1. *Reacția calitativă de determinare a activității catalazei.*

Principiul metodei. Catalaza face parte din clasa oxidoreductazelor. Ea se conține în toate țesuturile și lichidele biologice. Într-o cantitate mai mare catalaza se întâlnește în eritrocite și ficat. La oxidarea unor substanțe se formează peroxid de hidrogen, substanță toxică care se poate acumula în organism. Rolul biologic al catalazei constă în descompunerea peroxidului de hidrogen în oxigen și apă:

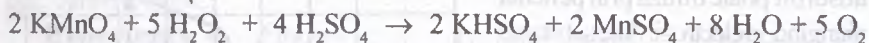


Catalaza conține fier. La descompunerea peroxidului de hidrogen are loc oxidarea și reducerea fierului care intră în componența acestei enzime.

Mod de lucru. Activitatea catalazei sîngelui. În două eprubete se iau cîte 1 ml H_2O_2 , se adaugă 2 picături de sînge. O probă se fierbe pentru inactivarea enzimei. După racire în ambele eprubete se adaugă cîte 5-10 picături soluție de H_2O_2 de 3% și conținutul eprubetelor se agită. În eprubeta de experiență se observă degajarea bulelor de oxigen.

Experiența 2. *Determinarea cantitativă a catalazei în sînge.*

Principiul metodei. Această metodă se bazează pe determinarea cantității de H_2O_2 descompusă de enzimă într-o perioadă anumită de timp după următoarea ecuație:



Activitatea catalazei se exprimă prin numărul de catalază și indicele de catalază. *Numărul de catalază* este cantitatea de peroxid de hidrogen, în mg, descompusă de 1 ml de sînge. Despre cantitatea de H_2O_2 descompusă se judecă după diferența cantității de KMnO_4 utilizat la titrare pînă și după acțiunea catalazei.

Mod de lucru. Sîngele diluat (1:1000) se agită. În două baloane se iau cîte 1 ml sînge, 7 ml apă distilată, în proba de experiență se adaugă 2 ml H_2O_2 de 1%, în cea de control - 5 ml soluție de H_2SO_4 de 10%. În mediul acid (proba de control) acțiunea enzimei se stopează, deoarece ea este activă la $\text{pH} = 7,4$. Baloanele se lasă pentru 30 minute la temperatura camerei. Apoi în proba de experiență se adaugă 5 ml soluție de H_2SO_4 de 10%, iar în cea de control - 2 ml soluție de H_2O_2 de 1%. Conținutul fiecărei probe se titrează cu soluție de KMnO_4 de 0,1 N pînă la culoarea roză. Se calculează unitatea

catalazei (UC) după formula: $UC = (A - B) \times 1,7$, unde: A - cantitatea de soluție de $KMnO_4$ de 0,1N consumată la titrarea probei de control (ml); B - cantitatea de permanganat cheltuită la titrarea probei de experiență. O cantitate mai mare va merge la titrarea probei de control, unde catalaza nu acționează. Diferența căpătată o înmulțim la 1,7 și obținem indicele de catalază pentru sângele studiat. În normă această unitate este egală cu 10 - 15 unități (vezi nota).

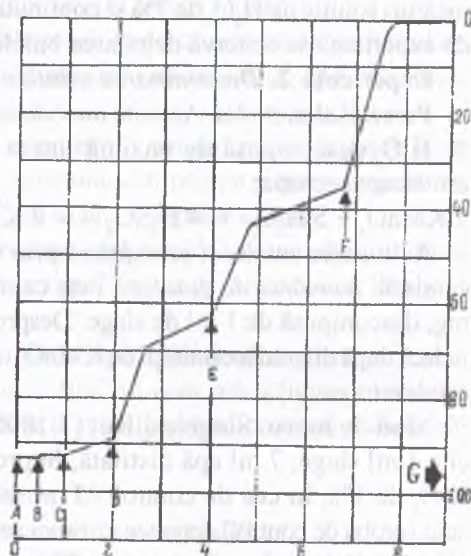
Notă: 1 mol/l H_2O_2 este de 17 g;

1 ml 0,1N soluție conține 1,7 mmol/l (1,7 mg) H_2O_2 și 1 ml 0,1 $KMnO_4$ este echivalent cu 1 ml 0,1N H_2O_2 .

Importanța clinico-diagnostică. Determinarea activității catalazei sîngelui are importanță pentru diagnosticul cancerului, anemiei, tuberculozei. În cazul acestor boli, concentrația catalazei în sânge se reduce.

Experiența 3. Oxidarea malatului și glutamatului în mitocondrii (metoda polarografică).

Principiul metodei. O pereche de electrozi (anod și catod) acoperiți cu o peliculă de polietilenă se introduc în vasul cu suspensie mitocondrială studiată. Oxigenul absorbit poate difuza prin peliculă ajungînd la electrozi. Alte substanțe din suspensie nu pot trece prin membrana polietilenică. Între electrozi se menține o tensiune constantă egală cu 0,65 V. La reducerea electrolitică a oxigenului pe catod, între electrozi se creează un curent proporțional conținutului de oxigen din amestecul reactiv. Intensitatea curentului se înregistrează automat.



Absorbția mitocondrială a oxigenului determinată cu ajutorul electrodului de oxigen.

Mod de lucru. Într-un vas se iau 3,7 ml amestec, care conține 20 mmol soluție tampon tris-HCl, 80 mmol KCl și 5 mmol $MgCl_2$, pH = 7,4. La intervalele de timp indicate în imaginea de la p. 63, în vas se adaugă reactivele enumerate mai jos în următoarea ordine:

A - începutul înscrierii. În punctele notate au fost efectuate următoarele suplimente:

B - 0,1 ml suspensie mitocondrială din ficatul șobolanilor;

C - 0,1 ml soluție ce conține 0,5 ml de glutamat și 0,1 ml de malat cu pH = 7,4;

D - 0,02 ml de 50 mmol soluție ADP;

E - 0,05 ml de 10 mmol soluție ADP;

F - 0,05 ml soluție dinitrofenol 10 mmol.

Amestecul se pune la incubare ($t = 30^\circ C$); toți reactanții au fost saturați cu aer. În imaginea de la p. 63 sunt indicate rezultatele experienței obținute la studierea respirației mitocondriale prin metoda polarografică (cu ajutorul electrodului de oxigen).

Determinați valoarea raportului P/O și coeficientului respirator în cazul oxidării malatului – glutamatului. Oxidarea malatului și glutamatului în mitocondriile ficatului are loc după schema de mai jos:

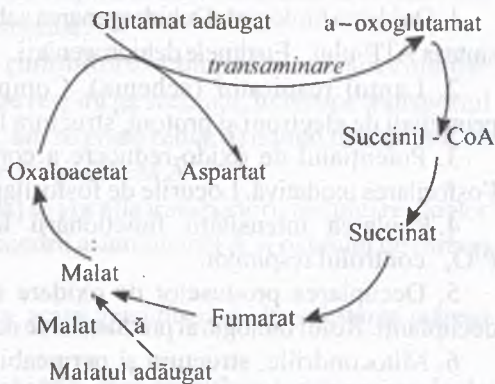
Corespunde oare raportul P/O dat reieșind din schema indicată acelei valori, care a fost obținută experimental?

Notă: Într-un litru de soluție apoasă saturată cu aer la $30^\circ C$ se conțin 0,235 mM oxigen.

Experiența 4. Fosforilarea oxidativă (sinteza ATP).

Principiul metodei.

Energia eliberată în procesul oxidării substratelor (succinat, izocitrat, malat) este utilizată parțial la esterificarea fosfatului anorganic la sinteza ATP ($ADP + P_i \rightarrow ATP$). Sursa enzimelor este suspensia de mitocondrii. Scăderea conținutului de fosfat (utilizat la sinteza



Schema oxidării substratelor (la exp. 4).

ATP) în proba de experiență se determină după molibdatul de amoniu și acidul ascorbic față de proba de control (culoarea albastră este mai puțin intensă în proba de experiență).

Mod de lucru.

Proba de experiență. În eprubetă se ia 1 ml amestec de incubare (soluție tampon de fosfați cu $\text{pH} = 7,4$, zaharoză, MgCl_2 , KCl), 0,02 ml ADP, 0,5 ml soluție de substrat respectiv (la indicația profesorului) și 0,5 ml suspensie de mitocondrii. Proba se lasă pentru 25 minute la temperatura camerei, apoi în eprubetă se introduce 1 ml soluție acid tricloracetic (10%). Conținutul eprubetei se titrează.

Proba de control se efectuează concomitent cu proba de experiență. În eprubetă se introduc aceiași reactivi ca și în proba de experiență cu excepția, că în loc de 0,5 ml soluție de substrat în eprubetă se introduc 0,5 ml de apă distilată.

Determinarea fosfatului. În altă eprubetă se introduc 1 ml de filtrat, 1 ml soluție de molibdat de amoniu (25%) și 0,5 ml soluție de acid ascorbic (0,5%). Conținutul eprubetei se agită, apoi se mai introduc 7,5 ml de apă distilată. Peste 10 minute probele (de control și de experiență) se colorimetrează la FEC (filtrul roșu, cuva – 10 mm) față de amestecul de incubare. Rezultatele se calculează după curba etalon, se trag concluziile respective.

Teme pentru autopregătire

1. Oxidarea biologică. Dehidrogenarea substratelor – sursa energetică pentru sinteza ATP-ului. Enzimele dehidrogenării.
2. Lanțul respirator (schema). Complexele enzimatice. Acceptorii principali de electroni și protoni, structura lor chimică.
3. Potențialul de oxido-reducere a componentelor lanțului respirator. Fosforilarea oxidativă. Locurile de fosforilare. Produsele finale ale oxidării.
4. Reglarea intensității funcționării lanțului respirator. Coeficientul P/O , controlul respirator.
5. Decuplarea produselor de oxidare și fosforilare, principalii agenți decuplanți. Rolul biologic al produsului de decuplare, respirația liberă.
6. Mitocondriile, structura și permeabilitatea selectivă a membranelor pentru diferiți compuși. Sistemele-navetă de transport al echivalenților de reducere.

7. Ipotezele principale cu privire la procesele de fosforilare oxidativă. Ipoteza lui Mitchell.

8. Oxidarea microzomală, rolul citocromului P_{450} în reacțiile de oxido-reducere.

9. Vitaminele și rolul lor în procesele de oxidare biologică.

10. Noțiuni de radicali liberi. Oxidarea peroxidică a acizilor grași nesaturați din membrane. Sistemele de protecție a celulei împotriva acumulării radicalilor liberi.

Întrebări pentru autocontrol și situații de problemă

1. Care vitamine și substanțe cu activitate vitaminică intră în componența lanțului respirator? Scrieți formulele lor.

2. De ce la reducerea NAD-ului are loc acidularea soluției? Ilustrați aceasta prin exemplul reducerii NAD.

3. Adăugarea rotenonei la mitocondriile, care respiră pe glutamat, duce atît la încetarea sintezei ATP-ului, cît și la transportul de electroni. Cum se pot restabili aceste procese? (Amintim că rotenona blochează transportul de electroni în lanțul respirator pe sectorul NAD - ubiquinonă).

4. Adăugarea oligomicinei la mitocondrii, care respiră pe succinat, duce la întreruperea transportului de electroni și a formării de ATP. Adăugarea ulterioară a dinitrofenolului sau a ionilor de Ca^{++} , conduc la reînceperea imediată a transportului de electroni în lanțul respirator fără generarea concomitentă de ATP. Care proces inhibă oligomicina?

5. Adăugarea malonatului (inhibitorul competitiv al succinatdehidrogenazei) la mitocondriile care respiră pe succinat, întrerupe transportul de electroni și sinteza ATP-ului. Cum se poate relua: a) numai transportul de electroni? b) transportul de electroni și sinteza ATP?

6. În ce stare (redușă sau oxidată) se vor afla transportorii lanțului respirator la adăugarea în suspensia de mitocondrii a antimicinei A și oxidului de carbon CO ?

7. De ce dinitrofenolul, tiroxina, acizii grași liberi și alte substanțe măresc termogeneza?

8. De ce sărurile acidului cianhidric, care nu influențează procesele de dehidrogenare, blochează respirația tisulară?

9. Care este valoarea coeficientului P/O la oxidarea malatului, succinatului și a izocitratului? Scrieți reacțiile respective.
10. Calculați câte molecule de NAD se formează la oxidarea completă a unei molecule de piruvat (până la CO_2 și apă). Câte molecule de ATP se vor forma în caz dacă toți atomii de hidrogen vor intra în lanțul respirator?
11. Câte molecule de ATP se generează la o rotație a ciclului Krebs în condițiile în care toți atomii de hidrogen intră în lanțul respirator? Arătați coeficientul P/O pentru fiecare substrat de oxidare. Explicați.
12. Reprezentați schematic calea lungă, medie și scurtă de oxidare. Determinați numărul de molecule de ATP formate și produsele finale de oxidare.
13. Care este cantitatea totală de ATP ce se descompune și se sintetizează timp de 24 ore în organismul omului matur (2000 kcal, 70 kg)? Eficacitatea transformării produselor alimentare în energia de ATP este de 50%.
14. Care este variația energiei libere standard la transportul a 2e^- de la NAD la O_2 în calorii sau jouli?
15. Ce se întâmplă cu energia electronilor în procesul de migrare al lor în lanțul respirator al mitocondriilor? Câtă energie se consumă în celule la sinteza unui mol de ATP?
16. Care reacție de oxidare din ciclul Krebs asigură intrarea electronilor în calea medie de oxidare? Câte molecule de ATP se formează în ciclul Krebs la fosforilarea la nivel de substrat?
17. La adăugarea malonatului de sodiu la o suspensie de mitocondrii, ce are ca sursă unică de combustibil numai acidul piruvic, respirația lor se întrerupe brusc și se acumulează unul din produsele metabolice intermediare:
1. Care este structura produsului intermediar acumulat?
 2. De ce el se acumulează?
 3. De ce se întrerupe consumarea oxigenului?
 4. În ce mod se poate înlătura această inhibiție? Explicați.
18. La măsurarea cantității de oxigen folosite de mitocondriile mușchilor porumbelului s-a observat un caz surprinzător: cantitatea de oxigen consumată a fost de 7 ori mai mare decât cea necesară pentru oxidarea completă a oxalilacetatului sau malatului până la CO_2 și H_2O .

1. De ce adăugarea OA sau malatului mărește consumul de O_2 folosit?
2. De ce cantitatea de O_2 absorbit depășește de multe ori cantitatea de O_2 necesară pentru oxidarea completă a OA și malatului adăugat?

19. Ce proprietăți trebuie să posedă membrana internă a mitocondriilor pentru a asigura procesele de fosforilare oxidativă?

20. În mitocondriile grăsimii brune la nou-născuți și la animalele în stare de hibernare, randamentul ATP-ului la un atom de oxigen absorbit constituie mai puțin de o moleculă:

1. Ce funcție fiziologică poate fi determinată prin așa raport mic P/O în grăsimea brună a nou-născuților?

2. Indicați mecanismele posibile care ar putea determina un astfel de raport P/O caracteristic pentru mitocondriile grăsimii brune.

CAPITOLUL IV

Chimia și metabolismul glucidelor

Glucidele sunt compuși polihidroxycarbonilici (aldeze și cetoze) și se împart în monozaharide, oligozaharide și polizaharide. Glucide cu importanță biologică deosebită sunt riboza, dezoxiriboza, glucoza, galactoza, manoză, lactoză, zaharoza, glicogenul ș.a.. În organism ele îndeplinesc funcții variate: energetică, structurală etc.

Glucidele alimentare (glicogenul, amidonul, zaharoza, maltoza, lactoză) sunt hidrolizate sub acțiunea enzimelor respective (α -amilaza, zaharaza, lactaza și maltaza) pînă la monozaharide, care străbătînd pereții intestinului subțire, nimeresc în sînge. Acesta le transportă spre ficat, unde sunt depozitate temporar sub formă de glicogen. Ulterior, în funcție de solicitare, sunt transportate pe cale sanguină în celulele diferitelor organe și țesuturi.

În celule, glucidele pot suferi diferite transformări: a) catabolice și b) anabolice. Principalele căi de catabolizare a glucidelor în organismul viețuitoarelor superioare și inferioare sunt glicoliza, fermentațiile, degradarea aerobă și degradarea pe calea pentozofosfată.

Glicoliza anaerobă este procesul prin care o moleculă de glucoză se transformă anaerob în două molecule de acid lactic. Procesul include 11 etape catalizate de enzimele glicolitice corespunzătoare în urma cărora se eliberează 196,46 kJ, cantitate suficientă pentru sinteza a doi moli de ATP.

Unele microorganisme au capacitatea de a transforma glucoza în etanol cu eliberare de bioxid de carbon. Procesul se numește *fermentație alcoolică* și pînă la stadiul de formare de acid piruvic se aseamănă cu glicoliza. La început acidul piruvic este decarboxilat, iar acetaldehida rezultată este redusă pînă la alcool etilic.

Degradarea aerobă a glucozei decurge ca faza anaerobă și fermentația alcoolică pînă la stadiul de acid piruvic care se decarboxilează oxidativ. Din reacție rezultă acetil - CoA, care intră în ciclul citratului. Din degradarea aerobă a unei molecule de glucoză rezultă 38 molecule de ATP ceea ce corespunde la 1111,8 kJ.

Importanța căii pentozofosfat constă în faptul că diverși produși de reacție sau intermediarii ciclului pentozofosfat sunt implicați în procese de biosinteză a unor compuși de importanță biologică majoră. Astfel, NADPH_2 este

furnizorul de hidrogen în procesele de biosinteză a acizilor grași, a compușilor steroizi etc. Pentozele sunt implicate în biosinteza mononucleotidelor și respectiv a acizilor nucleici, coenzimelor.

Anabolismul glucidic include biosinteza glucozei și biosinteza oligo- și polizaharidelor. Gluconeogeneza este procesul de biosinteză a glucozei din compuși neglucidici, cum sunt aminoacizii, lactatul, piruvatul, intermediarii ciclului acizilor tricarboxilici și decurge prin simpla inversare a reacțiilor glicolitice. Deseori glucoza se formează din celelalte hexoze prin procesul de interconversie. Desfășurarea normală a metabolismului glucidic este controlată atât la nivel molecular prin intermediul enzimelor reglatoare, cât și la nivel superior de factorii de reglare cum sunt hormonii, sistemul nervos etc.

Starea de echilibru a metabolismului glucidic este indicată de concentrația glucozei în sânge (glicemie). În condiții fiziologice ea este cuprinsă între 3,33 - 5,55 mM/l.

Tulburările metabolismului glucidic se pot manifesta prin hiperglicemii sau prin hipoglicemii. În patologia metabolismului glucidic sunt întâlnite și bolile de depozitare a glicogenului, numite *glicogenoze*.

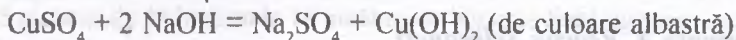
TEMA 13

Chimia și digestia glucidelor. Metabolismul glicogenului (sinteza, mobilizarea, reglarea). Reacții de identificare a monozelor în lichidele și preparatele biologice

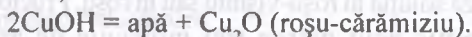
Experiența 1. Reacția Trommer.

Principiul reacției. Monozaharidele în mediu alcalin reduc hidroxidul de cupru $\text{Cu}(\text{OH})_2$ cu formare de oxid cupros Cu_2O , care se depune sub formă de precipitat roșu-cărămiziu.

Mecanismul reacției este următorul:



$\text{Glucoza} + 2\text{Cu}(\text{OH})_2 = \text{Acid gluconic} + \text{apă} + 2\text{CuOH}$ (de culoare galbenă).



Reacția Trommer poate fi mascată în cazul prezenței unui exces de $\text{Cu}(\text{OH})_2$, deoarece în timpul încălzirii acesta pierde o moleculă de apă, trecând în oxid de cupru de culoare neagră: $\text{Cu}(\text{OH})_2 \rightarrow \text{CuO} + \text{H}_2\text{O}$

Mod de lucru. În patru eprubete numerotate se introduc cu pipeta câte 1ml din soluțiile de glucoză, zaharoză, amidon și urină patologică, adăugându-se apoi hidroxid de sodiu de 10%. Se adaugă soluție de sulfat de cupru de 2% pînă la apariția unei suspensii de hidroxid de cupru de culoare albastră.

Partea superioară a eprubetei, pînă la care a ajuns nivelul soluției, este apoi încălzită cu grijă. Apare o culoare galbenă care la încălzirea de mai departe a conținutului eprubetei trece în roșu-cărmiziu, dovedind prezența zaharurilor reducătoare în soluția analizată. Comparați rezultatele reacției de culoare obținute și explicați prezența sau absența precipitatului roșu-cărmiziu.

Experiența 2. Reacția Fehling.

Principiul reacției zaharurilor reducătoare cu licoarea Fehling este același ca cel descris mai sus pentru reacția Trommer.

Licoarea Fehling este o soluție în compoziția căreia intră sulfatul de cupru, hidroxidul de sodiu și tartratul dublu de sodiu și potasiu în proporții determinate. Tartratul dublu de sodiu și potasiu menține hidroxidul de cupru în soluție. De aceea la fierberea licorii Fehling nu se poate observa apariția oxidului de cupru de culoare neagră.

Mod de lucru. În patru eprubete numerotate se pun cu pipeta câte 1ml din soluțiile de glucoză, zaharoză, amidon și urină patologică, adăugându-se în toate câte 1ml de licoare Fehling. Conținutul eprubetelor se încălzește pînă la fierbere. Se notează și se explică rezultatele reacției cu licoarea Fehling.

Experiența 3. Reacția Nylander.

Principiul reacției. În prezența unui zahăr reducător, sarea de bismut la cald este redusă pînă la bismut metalic de culoare neagră.

Mod de lucru. Într-o eprubetă se pune cu pipeta 1ml soluție de glucoză și se adaugă 1ml soluție Nylander și 2 ml de apă distilată. Amestecul se încălzește pînă la fierbere. La începutul fierberii apare un precipitat brun, care trece repede în negru.

Experiența 4. Reacția Seliwanoff.

Principiul reacției. Cetozele (fructoza), prin încălzire în prezența acidului clorhidric și a rezorcinei, colorează soluția în roșu-vișiniu sau în roșu. Fructoza prin încălzire în mediu puternic acid pierde trei molecule de apă, transformîndu-se în oximetilfurfurol. Acesta reacționează cu rezorcina formînd un compus colorat în roșu-vișiniu sau roșu.

Mod de lucru. În două eprubete se pun cu pipeta 1 ml soluție Seliwanoff la care în prima eprubetă se adaugă 2-3 picături soluție de fructoză, iar în a doua - 2-3 picături soluție de glucoză. Eprubetele se încălzesc. Se notează și se explică rezultatele reacțiilor.

Experiența 5. Digestia glucidelor în tractul gastrointestinal.

Experiența se realizează conform schemei de mai jos. Se notează colorația în fiecare eprubetă și se explică rezultatele reacției cu licoarea Fehling luând în considerare acțiunea enzimelor ce se conțin în suc gastric, salivă, pancreatinei asupra amidonului și zaharozei.

Experiența 6. Hidroliza amidonului în mediu acid.

Principiul reacției. Amidonul nu posedă proprietăți reducătoare, însă la fierbere cu HCl concentrat el se scindează cu formarea la început a dextrinelor (produse intermediare), apoi a maltozei și în sfârșit a glucozei, care posedă proprietăți redox.

Mod de lucru. Într-o eprubetă se introduc 3-4 ml soluție de amidon de 1% și câteva picături de HCl concentrat. Conținutul eprubetei se agită și se fierbe. După 1-2 minute de la începutul fierberii se iau 5-10 picături de hidrolizat într-o eprubetă, unde din timp se introduc 5 ml H_2O și apoi 2 picături soluție Lugol (I_2 în KI). Apare o culoare violetă ce indică prezența I_2 dextrine – amilodextrine. Eprubeta cu amidon și acid se încălzește în continuare și peste 1-2 min repetăm proba cu iodul – apare o culoare roșie-brună, ce indică prezența eritrodextrinelor. Peste 2-3 min se repetă reacția cu iodul – apare o colorație galbenă (culoarea iodului în apă), caracteristică pentru acrodextrine. Amidonul se hidrolizează mai departe pînă la maltoză și glucoză, reacția cu iodul este negativă. Conținutul eprubetei se colorează în galben, ceea ce indică sfârșitul hidrolizei.

Hidrolizatul obținut se neutralizează cu 2-3 picături de NaOH de 10 % pînă la mediu bazic (după hîrtia de turnesol), se adaugă licoarea Fehling (în raport de: 5 picături de hidrolizat la 15 picături de licoarea Fehling) și se încălzește pînă la fierbere. Apare un sediment galben de $CuOH$, care trece în roșu-cărămiziu (Cu_2O). Aceasta ne dovedește prezența glucozei care posedă proprietăți reducătoare.

№ d/o	Ami- don (ml)	Zaha- roză (ml)	Sali- vă (ml)	Suc gastric (ml)	Pan- creatină (ml)	Baie de apă	Licoa- rea Fehlin g (ml)	Cu- loa- rea
1	1,0	-	1,0	-	-		1,0	
2	1,0	-	-	1,0	-		1,0	
3	1,0	-	-	-	1,0		1,0	
4	-	1,0	1,0	-	-	37°C	1,0	
5	-	1,0	-	1,0	-	10	1,0	
6	-	1,0	-	-	1,0	min	1,0	

Experiența 7. Determinarea activității α -amilazei salivare. Metoda Volghemut.

Principiul metodei. Metoda se bazează pe determinarea cantității minime de amilază care degradează complet amidonul adăugat. Activitatea α -amilazei salivare se exprimă în mililitri de soluție de amidon de 0,1%, care sunt descompuși de 1 ml salivă nediluată în decurs de 30 min la 38°C. În salivă activitatea amilazei variază între 160 și 320. Această metodă este utilizată pe larg la dozarea activității amilazei în urină și sînge.

Mod de lucru. În șase eprubete numerotate se pun cu pipeta cîte 1 ml de apă. În prima eprubetă se adaugă 1 ml de salivă diluată de 10 ori. Conținutul primei eprubete se agită trăgînd și dînd drumul lichidului din pipetă. Se iau cu pipeta 1 ml amestec și se trece în eprubeta a doua. Conținutul acestei eprubete se agită și 1 ml de amestec se trece în a treia. Acest procedeu se repetă pînă la ultima eprubetă, din care 1 ml de amestec se varsă. În toate eprubetele se adaugă cîte 2 ml soluție de amidon de 0,1%, eprubetele se agită și se instalează în baia de apă la 38°C pentru 30 minute. După incubare, eprubetele se răcesc într-un șuvoi de apă de robinet și se adaugă în fiecare cîte o picătură soluție de iod de 0,1% și se agită. Se notează colorația amestecului din fiecare eprubetă.

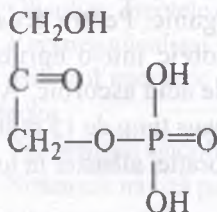
Calculul. Se notează eprubeta în care s-a produs hidroliza completă a amidonului de către cantitatea minimă de amilază. După cantitatea de salivă nediluată din această eprubetă se face calculul activității amilazei salivare conform următoarelor proporții. A ml salivă diluată scindează 2 ml soluție de amidon de 0,1%, iar 1 ml de salivă nediluată scindează X ml soluție de amidon de 0,1%. Diluția salivei este următoarea: prima eprubetă - 1:20, eprubeta a doua - 1:40, eprubeta a treia - 1:80 etc.

Teme pentru aut pregătire

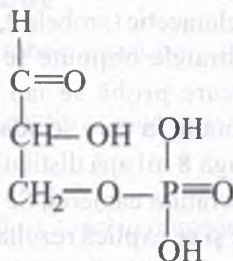
1. Rolul biologic al glucidelor. Clasificarea glucidelor.
2. Monozaharidele. Clasificarea lor. Importanța și structura celor mai importante trioze, pentoze și hexoze.
3. Structura glucozei (formula deschisă, proiecția Haworth, conformația scaun). D- și L-glucoza, anomerii și epimerii glucozei.
4. Reacțiile chimice importante ale monozaharidelor (formarea O- și N-glicozodelor, derivaților fosforilați, aminoglicidelor, acizilor aldonici și uronici).
5. Structura și proprietățile dizaharidelor (maltozei, lactozei și zaharozei).
6. Structura și proprietățile polizaharidelor (amidonului, glicogenului și celulozei).
7. Digestia și absorbția glucidelor în tractul gastrointestinal.
8. Metabolismul glicogenului (sinteza, mobilizarea, reglarea).
9. Principiul reacțiilor de identificare a monozaharidelor în lichidele biologice.

Întrebări pentru autocontrol și situații de problemă

1. Zaharoza nu se prezintă sub două forme anomere. De ce?
2. Care este singura deosebire de structură dintre amidon și celuloză? Cum se răsfrânge această deosebire asupra proprietăților acestor polizaharide?
3. Mai jos sunt date formulele a două substanțe. Care din afirmațiile enumerate sunt juste și care nu?



A



B

- a) A este un alcool primar, iar B – alcool secundar;
- b) A este o cetonă, iar B - o aldehydă;
- c) A și B sunt enantiomeri;

d) A și B nu sunt enantiomeri, ci ambele sunt optic active;

e) A și B sunt fosfotrioze.

4. Rumegătoarele utilizează celuloza ca hrană, iar majoritatea mamiferelor nu o pot utiliza. Explicați de ce.

TEMA 14

Glicoliza. Reglarea. Soarta piruvatului în diferite condiții.

Fermentația alcoolică. Gluconeogeneza: mecanismul, reglarea

Experiența 1. Utilizarea fosforului anorganic în procesul de fermentație alcoolică.

Principiul reacției. Dacă în proba luată pînă la începerea fermentației și în trei probe luate după începerea fermentației se efectuează reacția molibdenică de identificare a acidului fosforic, atunci se observă că intensitatea culorii albastre descrește de la prima probă spre ultima. Aceasta are loc din cauza că fosfatul anorganic este folosit permanent în procesul de fermentație alcoolică la formarea 1,3 - difosfogliceratului și cantitatea lui în mediu se reduce treptat.

Mod de lucru. În 4 eprubete numerotate se pune cu pipeta cîte 1 ml soluție de acid tricloracetic de 10%. Se mărunțește 1 g drojdii de bere uscată cu un 1 g glucoză sau zaharoză, 5 ml soluție de fosfați și se agită. 1 ml de amestec se trece în prima eprubetă. Eprubeta cu restul amestecului se pune într-o baie de apă la $t = 37^{\circ}\text{C}$. După 30, 60 și 90 minute de la începutul fermentației se iau cîte 1 ml de amestec și se trec în eprubetele cu acid tricloracetic (probele 2, 3 și 4). Amestecul din fiecare probă se filtrează și în filtratele obținute se identifică fosforul anorganic. Pentru aceasta din fiecare probă se iau cîte 0,5 ml filtrat neproteic într-o eprubetă numerotată, la care se adaugă cîte 0,5 ml soluție de acid ascorbic. Apoi se adaugă 8 ml apă distilată, se agită și se lasă în repaus timp de 15 minute la temperatura camerei. Se compară intensitatea colorației albastre în toate probele și se explică rezultatele obținute.

Experiența 2. Determinarea activității fructozo-1,6-difosfataldolazei din serul sanguin.

Principiul metodei. Fructozo-1,6-difosfataldolaza catalizează reacția de scindare a fructozo-1,6-difosfatului (FDP) în două fosfotrioze -

dihidroxiacetonfosfat și gliceraldehidă-3-fosfat, care formează cu 2,4-dinitrofenilhidrazina o hidrazonă, colorată în mediu alcalin în violet. Intensitatea colorației este direct proporțională cu activitatea enzimei în eșantionul analizat.

Mod de lucru. În două eprubete (proba de cercetat și proba de control) se pun cu pipeta câte 0,1 ml ser sangvin. În proba de cercetat se adaugă 0,2 ml amestec nr. 2 (conține hidrocarbonat de sodiu, hidrazinsulfat, acid monoiodacetic, FDP și apă), iar în proba de control - 0,175 ml de amestec nr. 1 (conține aceleași componente în afară de FDP). Ambele eprubete se introduc într-o baie de apă pentru o oră la $t = 37^{\circ}\text{C}$. După incubare, în proba de control se adaugă câte 0,3 ml soluție de acid tricloracetic de 10% și 0,6 ml soluție de hidroxid de sodiu de 3%. Probele se lasă în repaus timp de 10 minute la temperatura camerei. Apoi se adaugă câte 0,6 ml soluție de 2,4-dinitrofenilhidrazină și din nou se lasă în repaus timp de 10 minute. După aceasta în fiecare eprubetă se introduc câte 4,2 ml soluție de hidroxid de sodiu de 3% și probele se citesc imediat la fotocolorimetru contra apei (cuva - 5 nm, filtrul de lumină verde). Din indicația probei de analizat se scade indicația probei de control. Activitatea fructozo-1,6-difosfataldolazei se exprimă în unități convenționale, care prezintă valoarea extincției multiplicată cu 100. În condiții normale, activitatea aldolazei constituie 3 - 8 unități.

Valoarea diagnostică. Creșterea activității aldolazei din serul sanguin se observă în distrofia musculară, hepatitele toxice și infecțioase, pancreatita acută, infarctul miocardic.

Teme pentru autopregătire

1. Glicoliza. Treptele enzimatice ale glicolizei aerobe și anaerobe.
2. Reglarea glicolizei.
3. Bilanțul energetic al degradării anaerobe și aerobe a glucozei. Soarta piruvatului.
4. Fermentația alcoolică.
5. Sistemele navetă pentru transferarea NADH din citozol în mitocondrii.
6. Gluconeogeneza (mecanismul, reglarea).
7. Procesul de sinteză și reglare a lactozei.

Întrebări pentru autocontrol și situații de problemă

1. Scrieți reacțiile glicolizei anaerobe în care se formează ATP prin fosforilare la nivel de substrat.
2. Numiți enzimele glicolizei care se referă la oxido-reductaze, transferaze și liaze.
3. Scrieți reacțiile de transformare ulterioară a piruvatului.
4. Scrieți reacțiile degradării glucozei începând cu dihidroxiacetonfosfatul și terminând cu 1,3-difosfoglicerat. Care este soarta hidrogenului scindat în condițiile aerobe și anaerobe de degradare a glucozei?
5. Câte molecule de ATP se generează prin fosforilare la nivel de substrat la degradarea completă aerobă a unei molecule de glucoză?
6. Scrieți reacțiile sistemelor navetă glicerolfosfat și malat.
7. Câte molecule de ATP se generează la oxidarea completă până la CO_2 și H_2O a unei molecule de lactat?
8. Care este soarta acidului lactic?
9. Scrieți reacțiile de obținere a alcoolului etilic din lactat.
10. Calculați numărul de molecule de ATP și CO_2 care se eliberează la fermentația alcoolică a zaharozei.
11. Gluconeogeneza. Reacțiile ireversibile ale glicolizei și inversarea lor în cazul gluconeogenezei.
12. Cum influențează majorarea concentrației de ATP și AMP asupra activității fosfofructokinazei?
13. În baza reacțiilor enzimatice cunoscute, indicați care din substanțele numite sunt formatoare de glicogen: a) succinat; b) glicerol; c) acetyl-CoA; d) piruvat; e) butirat?
14. În ce punct se produce reglarea sintezei glicogenului?
15. Reieșind din procesul de sinteză a glicogenului, determinați numărul de molecule de ATP care se consumă la transformarea glucozo-6-fosfatului în glicogen. Câte procente constituie acest număr din numărul maxim de molecule de ATP formate la degradarea completă a glucozo-6-fosfatului?

TEMA 15

Calea pentozaofosfat de degradare a glucozei. Includerea altor monozaharide (fructoza, galactoză) în secvența glicolitică.

Reglarea și patologia metabolismului glucidic. Diabetul zaharat.

Insulina și mecanismele ei de acțiune.

Reglarea nivelului de glucoză în sânge

Experiența 1. Determinarea piruvatului în urină.

Principiul metodei. Piruvatul în mediul alcalin reacționează cu 2,4-dinitrofenilhidrazina acidului piruvic de culoare galbenă-oranj. Intensitatea colorației este direct proporțională cu concentrația de acid piruvic și se determină pe cale colorimetrică.

Mod de lucru. În prima eprubetă (proba de analizat) se pune cu pipeta 1 ml de urină, iar în a doua (proba de control) - 1 ml de apă. Apoi în ambele eprubete se adaugă câte 1 ml soluție alcoolică de hidroxid de potasiu de 2,5%, se agită un minut, după ce se adaugă câte 0,5 ml soluție de 2,4-dinitrofenilhidrazină de 0,1%. Conținutul eprubetei din nou se agită și se lasă în repaus timp de 15 minute la temperatura camerei. Se determină valoarea E a probei de analizat la FEC contra probei de control (cuva - 5 mm, filtrul de lumină albastră). Conținutul de acid piruvic în proba de analizat se determină cu ajutorul curbei-etalon.

Valoarea diagnostică. Zilnic cu urina se excretă 113,7-283,9 mM (10-25 mg) de acid piruvic. Conținutul acidului piruvic crește în sânge și în urină în insuficiență de tiamină în organism, în diabetul zaharat, în hiperfuncția sistemului hipofizo-suprarenal, în cazurile de administrare a unor medicamente - adrenalinei, stricninei, camforului.

Experiența 2. Determinarea glucozei în sânge. Metoda o-toluidinică.

Principiul metodei. La fierberea glucozei cu o-toluidină (metilanilină) în soluția de acid acetic se formează un complex de culoare verde. Intensitatea colorației este direct proporțională cu cantitatea de glucoză și se determină prin fotocolorimetrie.

Mod de lucru. În două eprubete de centrifugare se pun cu pipeta câte 0,9 ml soluție de acid tricloracetic de 3%. În prima eprubetă (proba de analizat) se adaugă 0,1 ml sânge sau ser sanguin, iar în a doua (proba standard) - 0,1 ml soluție standard de glucoză (5 mM/l). Conținutul eprubetelor se agită și se centrifughează la 3000 rotații/minut în decurs de 10 minute. Supernatantul

este decantat. Pentru determinarea glucozei se iau cîte 0,5 ml supernatant din fiecare eprubetă, se introduc în eprubete uscate obișnuite și se adaugă cîte 4,5 ml reactiv o-toluidinic. Eprubetele se introduc într-o baie de apă clocotindă exact pentru 8 minute, după ce se răcesc într-un jet de apă de robinet. Probele sunt citite la fotocolorimetru contra apei (cuva - 10 mm; filtrul de lumină roșie).

Calculul se efectuează după formula:

$$C^{an} = \frac{C^{st} E^{an}}{E^{st}},$$

unde: C^{an} - concentrația glucozei în proba de analizat;
 C^{st} - concentrația de glucoză în proba standard (5 mM / l);
 E^{an} - densitatea optică a probei de analizat;
 E^{st} - densitatea optică a probei standard.

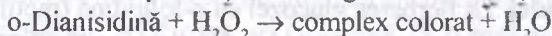
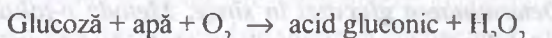
În normă cantitatea de glucoză din sînge determinată prin metoda o-toluidinică variază între 3,33 - 5,55 mM/l.

Valoarea diagnostică. Hiperglicemia se întîlnește la pacienții cu diabet zaharat, pancreatită acută, în cazurile de excitație a sistemului nervos central, în hiperfuncția hipofizei, glandelor suprarenale și tiroidei.

Hipoglicemia se întîlnește în hipofuncția glandelor endocrine enumerate mai sus, în hiperfuncția insulelor Langerhans, la supradozarea insulinei, în bolile de rinichi cînd este dereglat procesul de reabsorbție al glucozei.

Experiența 3. Determinarea conținutului de glucoză în lichidele biologice (ser, urină, etc). Metoda enzimatică.

Principiul metodei. Glucoza este oxidată enzimatic de către glucozo-oxidaza până la acid gluconic. Din reacție rezultă peroxid de hidrogen, care oxidează o-dianisidina până la un complex colorat în galben-brun. Intensitatea colorației este proporțională cu concentrația glucozei și se măsoară fotocolorimetric.



Mod de lucru. Dozarea propriu-zisă se efectuează conform tabelului:

Reactivi (ml)	Proba (A ₁)	Etalon (A ₂)	Control
Ser	0,01	-	-
Sol. de glucoză	-	0,01	-
Apă distilată	-	-	0,01
Reactiv glucozic	3,00	3,00	3,00

Eprubetele se agită, apoi se introduc în baia de apă (37°C) pentru 30 minute (sau se lasă la temperatura camerei timp de o oră). După expirarea timpului se măsoară densitatea optică a probei A₁ și a probei etalon A₂ față de control (filtrul de lumină verde, cuva de 10 mm).

Calculul: Glucoza (mM/l) = $10 \times A_2/A_1$.

Valorile normale: 3,3 - 5,5 mmol/l.

Teme pentru autopregătire

1. Calea pentozaofosfat de degradare a glucozei.
2. Antrenarea altor glucide, în afară de glucoză, în reacția glicolică (fructoza, galactoza, manoza).
3. Reglarea metabolismului glucidic la nivelul celulei, organelor și întregului organism.
4. Investigația funcției glicoreglatoare a organismului (hiperglicemie provocată, hiperglicemia provocată dublă și proba funcțională cu galactoză).
5. Perturbările metabolismului glucidelor: a) hiperglicemia, hipoglicemia și glucozuria; b) diabetul zaharat: dereglările metabolismului glucidic, lipidic, proteic și hidrosalin. Mecanismul de acțiune al insulinei; c) bolile moleculare legate de tulburările metabolismului glucidic (galactozemia, fructozuria, intoleranța lactozei, glicogenozele și aglicogenozele); d) dereglarea metabolismului glucidic în stările hipoxice.
6. Diabetul zaharat. Insulina – structura și mecanismele de acțiune.
7. Reglarea nivelului de glucoză în sânge.

Întrebări pentru autocontrol și situații de problemă

1. Scrieți ecuația stoichiometrică pentru sinteza ribozo-5-fosfatului din glucozo-6-fosfat fără generarea simultană de NADPH.
2. Scrieți ecuația stoichiometrică de sinteză a NADPH din glucozo-6-fosfat fără generarea simultană de pentoze.
3. Glucoza marcată cu C₁₄ la atomul C₆ a fost adăugată la o soluție, care conține enzimele și cofactorii căii pentozaofosfat. Care este soarta izotopului radioactiv?
4. Care reacție a ciclului Krebs este analoagă cu reacția de decarboxilare a fosfogluconatului?
5. Care produse se acumulează în sânge și țesuturi în insuficiența de

galactokinază și galactozo-1-fosfatidiltransferază în cele două tablouri clinice de galactozemie?

6. Mecanismul de acțiune al insulinei (indicați răspunsul corect): a) stimulează procesul de transport activ al glucozei și aminoacizilor în țesuturi; b) exercită acțiune activatoare asupra sintetazei acizilor grași; c) inhibă enzimele gluconeogenezei; d) intensifică glicogenoliza în ficat; e) intensifică lipoliza.

7. Care din enzimele enumerate mai jos sunt activate sau inhibitate de insulină: a) hexokinaza; b) glucokinaza; c) fosfofructokinaza; d) glicogensintetaza; e) glicogenfosforilaza; f) piruvatcarboxilaza.

8. Acțiunea cărora dintre hormonii enumerați este îndreptată spre creșterea conținutului de glucoză în sânge: a) glucagonului; b) insulinei; c) adrenalinei; d) adrenocorticotropinei; e) hidro cortizonului?

9. Pentru boala ereditară de depozitare a glicogenului – afecțiunea von Hirke – este caracteristic: a) conținut redus de glucoză în sânge după 6 ore de inaniție; b) depozitare exagerată de glicogen în ficat; c) activitate înaltă a glucozo-6-fosfatazei hepatice; d) creșterea nivelului de acid lactic în sânge; e) hipolipimie.

TEMA 16

Colocviu la temele:

Metabolismul general. Chimia și metabolismul glucidelor

CAPITOLUL V

Chimia și metabolismul lipidelor

Se numesc lipide substanțele organice insolubile sau puțin solubile în apă, dar solubile în solvenți nepolari: eter, cloroform, benzen etc. Acest grup include numeroase și variate substanțe cu funcții importante în organismul viu, inclusiv în cel uman. Ele sunt elemente structurale ale membranelor biologice și determină permeabilitatea lor, contribuie la comunicarea și adeziunea intercelulară, participă la generarea și transmiterea impulsului nervos. Acilgliceridele țesutului adipos reprezintă forma majoră de depozitare a combustibilului biologic. La degradarea unui gram de lipide se obțin 9,3 kcal (mai mult decât la oxidarea unei cantități echivalente de glucide sau proteine). Hormonii, vitaminele și substanțele biologic active de natură lipidică reglează procesele metabolice și fiziologice. Datorită proprietăților sale fizico-chimice, lipidele asigură hidro-, termo- și electroprotecția organismelor vii.

Lipidele se clasifică în dependență de structura chimică, proprietățile fizico-chimice și rolul lor. După structură, deosebim monomeri lipidici (aldehide, cetone, alcooli, aminoalcooli superiori, izoprenoizi și derivații lor, acizi grași) și lipide policomponente, care la rândul lor se divid în simple și compuse. Lipidele policomponente simple sunt esterii alcoolilor și acizilor grași (cerurile, acilgliceridele). În componența celor compuse distingem și alte substanțe: acid fosforic (fosfogliceridele), sfingozina (sfingolipide), mono- și oligozaharide (glicolipide).

În organism lipidele se găsesc în trei forme: a) lipidele structurale sau protoplasmice care sunt părți componente ale membranelor biologice; b) lipidele de rezervă depozitate în țesutul adipos și care constituie o importantă sursă energetică; c) lipidele plasmice – forma de transport a lipidelor.

Necesarul zilnic de lipide este în medie de 80 g, incluzând grăsimi atât de origine animală, cât și vegetală. Lipidele alimentare sunt sursa vitaminelor liposolubile (A, D, E, K) și a acizilor grași indispensabili – linolic și lino-lenic.

Digestia și absorbția lipidelor alimentare este un proces complex, ce decurge în intestinul subțire și care necesită prezența bilei, sucului pancreatic și a enzimelor lipolitice. Acizii biliari, compușii majori ai bilei, contribuie

la emulsionarea lipidelor alimentare, activizarea enzimelor lipolitice și absorbția produselor finale ale digestiei. Bicarbonații sucului pancreatic crează pH-ul optim enzimelor lipolitice. Principalele enzime lipolitice sunt lipaza, fosfolipazele, colesterolesteraza, sfingomielinaza și ceramidaza. Produsele finale ale digestiei lipidelor alimentare sunt absorbite prin difuzie simplă și difuzie sau pinocitoză micelară.

Din substanțele, ce se absorb din lumenul intestinului în enterocite, se resintetizează lipide specifice organismului omului, transportate spre alte țesuturi și organe ce le utilizează.

Metabolismul intermediar al lipidelor include un număr considerabil de căi catabolice și anabolice. Degradarea lipidelor policomponente constă în formarea unei cantități semnificative de acizi grași. β -oxidarea lor are loc în matricea mitocondrială și duce la formarea acetyl-CoA, FADH_2 și $\text{NADH}\cdot\text{H}^+$. Oxidarea lor ulterioară în ciclul Krebs și lanțul respirator este cuplată cu degajarea energiei și biosinteza ATP-ului. Numărul moleculelor de ATP sintetizate este proporțional lungimii catenei hidrocarbonice a acidului gras și este semnificativ mai mare decât în cazul oxidării monozaharidelor sau aminoacizilor.

Biosinteza majorității claselor de lipide necesită formarea în prealabil a acizilor grași. Ea are loc în citozol din acetyl-CoA cu participarea $\text{NADPH}\cdot\text{H}^+$. Sursele de $\text{NADPH}\cdot\text{H}^+$ sunt ciclul pentozofosfaților de oxidare a glucozei și sistemul navetă citrat de transfer a acetyl-CoA. Acetyl-CoA și $\text{NADPH}\cdot\text{H}^+$ sunt de asemenea necesare pentru biosinteza colesterolului și derivaților lui (acizilor biliari, vitaminei D, hormonilor steroizi). În condiții fiziologice o cantitate neînsemnată de acetyl-CoA este folosită în ficat pentru biosinteza corpurilor cetonice - acetonei, acizilor acetoacetic și α -hidroxibutiric, concentrația sanguină a cărora este mică și constantă. Dacă se acumulează cantități importante de acetyl-CoA, se intensifică biosinteza corpurilor cetonice și ca urmare crește concentrația lor sanguină (cetonemie). De asemenea, ei încep să se elimine cu urina (cetonurie).

Deregările metabolismului lipidic se manifestă prin modificări cantitative și calitative ale lipidelor sanguine – hiperlipemii sau ale țesuturilor – lipidoze tisulare. Deosebim hiperlipemii ereditare sau primare și secundare, ce însoțesc alte afecțiuni (diabetul zaharat, alcoolismul etc.). Cele mai frecvent întâlnite lipidoze tisulare sunt obezitatea, ateroscleroza și litiția biliară.

TEMA 17

Lipidele – clasificarea, structura, proprietățile fizico-chimice, rolul biologic

Experiența 1. *Determinarea conținutului lipidelor totale în serul sanguin.*

Lipidele totale includ: triacilglicerolii, acizii grași liberi, fosfolipidele, colesterolul, lipoproteidele.

a) *Cu reactivul fosfovanilinic.*

Principiul metodei. Lipidele serului sanguin sunt hidrolizate cu ajutorul acidului sulfuric concentrat. Producții degradării lipidelor interacționează cu reactivul fosfovanilinic, constituit din vanilină și acid fosforic, formînd un compus de culoare roșie. Intensitatea colorației este direct proporțională cu cantitatea lipidelor din serul sanguin.

Mod de lucru. Determinarea lipidelor se efectuează conform tabelului:

Reactivi	Proba	Etalon	Soluția de comparație
Ser sanguin (ml)	0,02	-	-
Soluție etalon (ml)	-	0,02	-
H ₂ SO ₄ concentrat (ml)	1,50	1,50	1,50
Hidrolizat (ml)	0,1	0,1	0,1
Reactiv fosfovanilinic (ml)	1,50	1,50	1,50

Eprubetele se fierb 15 minute în baia de apă în clocot (are loc hidroliza lipidelor), ulterior se răcesc. În trei eprubete uscate se trec cîte 0,1 ml hidrolizat și se adaugă cîte 1,5 ml reactiv fosfovanilinic (vezi tabelul). Conținutul eprubetelor se amestecă și peste 40-50 minute se măsoară densitatea optică a probei și etalonului față de soluția de comparare (FEC, filtrul de lumină verde, cuva de 10 mm).

Conținutul lipidelor X (g/l) se determină după formula: $X = A/B \cdot 8$,

unde: A – densitatea optică a probei;

B – densitatea optică a etalonului;

8 – concentrația lipidelor în etalon (g/l).

Reactiv fosfovanilinic (acid fosforic 11,8 M, vanilină 13 mM).

Prepararea reactivului fosfovanilinic: se dizolvă 0,495 vanilină în 50 ml de apă, se adaugă 170 ml acid fosforic ($d = 1,7$) și se completează la 250 ml cu apă. Se amestecă bine.

b) *Prin metoda nefelometrică.*

Principiul metodei. Lipidele extrase cu amestec etanol-eter (3:1) interacționează cu acidul sulfuric și formează o emulsie, densitatea optică a căreia este proporțională cantității lipidelor și se măsoară fotoelectrocolorimetric (nefelometric).

Mod de lucru. În eprubetă se introduc 0,2 ml ser sanguin și 3,8 ml amestec etanol-eter. Eprubeta se agită, se introduce în baia de apă la temperatura de 50-70°C și se lasă pînă conținutul ei începe să fiarbă. După răcire soluția se filtrează în eprubete cotate (4 ml). Volumul filtratului se completează cu amestec etanol-eter pînă la 4 ml. În altă eprubetă se trec 2 ml de extract obținut (corespunde la 0,1 ml ser sanguin) și se adaugă 10 ml soluție de acid sulfuric de 1%. Proba se introduce în baia de apă în clocot pentru 1 minut, apoi se răcește și peste o oră se măsoară densitatea optică la FEC (filtrul de lumină roșie, cuva de 10 mm) față de soluția martor (2 ml amestec etanol-eter și 10 ml soluție acid sulfuric de 1%).

Calculul se efectuează după curba-etalon.

Valorile normale constituie 4–8 g/l.

Importanța clinică. Conținutul lipidelor în serul sanguin se majorează (hiperlipemie) în diabet zaharat, nefroze, ciroza biliară, obezitate, ateroscleroză etc. Hiperlipemie fiziologică se constată peste 1–4 ore după luarea mesei (hiperlipemie postprandială).

Experiența 2. Determinarea conținutului triacilglicerolilor în serul sanguin.

Principiul metodei. Triacilglicerolii, saponificîndu-se cu KOH, eliberează glicerolul, care este oxidat pînă la formaldehidă. Aceasta interacționează cu acetilacetona, formînd un compus de culoare verde-galbenă. Intensitatea colorației este proporțională cantității TAG și se măsoară fotoelectrocolorimetric.

Mod de lucru. Experiența se efectuează conform schemei în eprubetele de centrifugare.

Reactivi (ml)	Proba (ml)	Etalon (ml)	Martor (ml)
Apă distilată	-	-	0,1
Soluție etalon	-	0,1	-
Ser sanguin	0,1	-	-
Izopropanol	4,0	4,0	4,0

Eprubetele se agită și în fiecare se introduce cu o linguriță gradată câte 0,4 mg de absorbant. Eprubetele se agită timp de 10-15 minute și se centrifughează 5 minute la 3000 rotații/minut. În alte eprubete uscate se introduc:

Supernatant (ml)	2,0	2,0	2,0
Soluție de KOH (ml)	0,5	0,5	0,5

Eprubetele se agită, apoi se închid cu dopuri și se incubează 10 minute în baia de apă la 60°C. După incubare, eprubetele se răcesc și în fiecare se adaugă câte 0,5 ml soluție oxidantă. Soluțiile se amestecă și se lasă 10 minute la temperatura camerei. Ulterior, în fiecare eprubetă se adaugă câte 0,5 ml soluție de acetilacetonă, conținutul se amestecă și eprubetele se pun la incubare în baia de apă pe 30 minute la 60°C. După răcire, se măsoară densitatea optică a probei de experiență și probei etalon față de martor în cuve de 10 mm (filtrul de lumină violetă).

Calcularea conținutului de triacilgliceroli se face după formula:

$$C_{\delta} = \frac{E_{\text{exp.}} \cdot C_{\text{st}}}{E_{\text{st}}}, \quad \text{unde } C_{\text{st}} = 3,39 \text{ mM/l.}$$

Valorile normale constituie 0,4-1,86 mM/l.

Importanța clinică. Conținutul triacilglicerolilor în serul sanguin se mărește în diabetul zaharat, nefroze, hipotiroidism, afecțiuni hepatice. Scăderea conținutului se constată în hipertiroidism.

Notă: În fiecare grupă se vor efectua câte 2 probe etalon și martor.

Teme pentru aut pregătire

1. Funcțiile biologice ale lipidelor.
2. Clasificarea lipidelor (structurală, funcțională, după proprietățile fizico-chimice).
3. Lipidele de rezervă. Reprezentanții, structura, proprietățile fizico-chimice, rolul biologic.
4. Lipidele protoplasmice – fosfogliceridele, sfingolipidele, glicolipidele, colesterolul – structura, proprietățile fizico-chimice, rolul biologic.
5. Lipidele sanguine. Lipoproteidele plasmei. Tipurile, compoziția chimică (lipidele și apoproteidele), rolul biologic.
6. Eicosanoizii – prostaglandinele, leucotrienele, tromboxanii – structura și rolul biologic.

7. Vitaminele liposolubile – A,D,E, K – structura și rolul biologic.

8. Membranele biologice.

- Funcțiile.
- Structura – modelul S.G.Sanger și G.L.Nicolson.
- Proprietățile fundamentale – fluiditatea, motilitatea, permeabilitatea selectivă, asimetria, autoasamblarea și autorepararea.
- Diversitatea și specificitatea structurilor și funcțiilor diferitor membrane biologice.

Întrebări pentru autocontrol și situații de problemă

1. Care acizi grași se întâlnesc cel mai frecvent în țesutul adipos uman? Scrieți structura lor. Cărei clase de acizi grași aparține fiecare? Ce proprietăți fizico-chimice posedă? Ce proprietăți conferă lipidelor din componența cărora fac parte?

2. Cantitatea căror lipide – de rezervă sau protoplasmatică: a) variază în limite mari; b) este practic constantă în organismul uman? Explicați, de ce.

3. De ce lipidele sunt sursa energetică principală în organismul omului?

4. Scrieți formulele următoarelor lipide și indicați grupele hidrofobe și hidrofile din componența lor. Care din ele posedă sarcină?

a) Fosfatidilcolinele;

b) Fosfatidiletanolaminele;

c) Fosfatidilserinele;

d) Sfingomielinele;

e) Cerebrozidele;

f) Gangliozele;

g) Colesterolul.

5. Între lipidele și proteinele membranelor biologice se formează preponderent legături:

a) hidrofobe; b) de hidrogen; c) covalente; d) ionice; e) eterice și esterice.

6. Membranele căror organe celulare sunt formate dintr-un singur strat de lipide? Cum se reflectă această particularitate structurală asupra proprietăților lor?

7. Care sunt deosebiriile dintre membranele citoplasmatică ale unei celule normale și ale unei celule canceroase?

TEMA 18

Digestia și absorbția lipidelor în tractul gastrointestinal.

Catabolismul tisular al lipidelor

Experiența 1. Acțiunea fosfolipazelor pancreatice.

Principiul metodei. Fosfolipazele pancreatice scindează fosfolipidele alimentare până la acizi grași, glicerol, acid fosforic și substanțe azotate. Acțiunea lor poate fi apreciată după apariția acidului fosforic liber ce se identifică prin reacția molibdenică (acidul fosforic la încălzirea cu molibdatul de amoniu formează precipitatul galben de fosfomolibdat de amoniu).

Mod de lucru. În două eprubete se introduc câte 5 picături de suspensie de gălbenuș de ou. În prima se adaugă 2 picături de soluție de pancreatină, iar în a doua (martor) - 2 picături de apă. Eprubetele se incubează la 38°C timp de 30 minute. După incubare, în ambele eprubete se introduc câte 5 picături de reactiv molibdenic. Eprubetele se încălzesc la flacăra, după ce se răcesc. Observăm apariția precipitatului de culoare galbenă.

Experiența 2. Acțiunea bilei asupra activității lipazei.

Principiul metodei. Viteza acțiunii lipazei poate fi apreciată după cantitatea acizilor grași ce se formează la hidroliza lipidelor laptelui sub influența acestei enzime. Cantitatea acizilor grași se determină prin titrare cu bază în prezența fenolftaleinei. Bila activează lipaza pancreatică și hidroliza grăsimii se accelerează. Activitatea lipazei se exprimă în ml soluție de NaOH 0,05N consumate la titrare și poate fi reprezentată grafic, notînd pe ordonată cantitatea de NaOH (ml) consumat, iar pe abscisă - timpul (min).

Mod de lucru. În două baloane se iau câte 100 ml lapte și câte 10 ml soluție de pancreatină de 5%. În primul balon se adaugă 10 ml bilă, iar în al doilea - 10 ml apă. Conținutul se amestecă. Din fiecare balon se trec în eprubete câte un ml de amestec și se adaugă 1-2 picături de fenolftaleină de 0,5%. Conținutul eprubetelor se titrează cu soluție de NaOH de 0,05 N pînă la apariția culorii roze. Baloanele cu amestecurile rămase se pun în baia de apă la 38°C.

Titarea se va repeta de 4-5 ori cu interval de 10 minute, folosindu-se eşantioane noi de amestecuri din ambele baloane.

Notă: Fiecare grupă folosește aceleași 2 baloane cu amestecuri inițiale.

Experiența 3. Identificarea acizilor biliari. Reacția Petencofer.

Principiul reacției. La interacțiunea acizilor biliari cu oximetilfurfurolul (derivat din zaharoză sub acțiunea acidului sulfuric concentrat) se formează un complex de culoare roșie-violetă.

Mod de lucru. Într-o eprubetă uscată se introduc 2 picături de bilă și 2 picături de zaharoză de 20%. Conținutul eprubetei se agită. Se adaugă 5-6 picături de acid sulfuric concentrat. Peste 2-3 minute conținutul eprubetei se colorează în roșu-violet.

Teme pentru aut pregătire

1. Importanța lipidelor în alimentație.
2. Digestia și absorbția lipidelor în tractul gastrointestinal.
3. Acizii biliari – clasificarea, structura, funcțiile. Metabolismul acizilor biliari (noțiuni generale).
4. Resinteza lipidelor în enterocite. Soarta lipidelor resintetizate. Metabolismul LPP.
5. Catabolismul triacilglicerolilor – reacțiile parțiale, enzimele, reglarea.
6. Oxidarea glicerolului – reacțiile parțiale, enzimele, coenzimele, reglarea, randamentul energetic al oxidării anaerobe și aerobe.

7. Oxidarea acizilor grași:

- saturați cu număr par de atomi de carbon;
- nesaturați cu număr par de atomi de carbon;
- saturați cu număr impar de atomi de carbon;
- în peroxizomi.

Reacțiile parțiale, enzimele, coenzimele, reglarea, randamentul energetic.

8. Oxidarea fosfo-, sfingo- și glicolipidelor.
9. Metabolismul corpurilor cetonice. Căile biosintezei și utilizării lor – reacțiile parțiale, enzimele, coenzimele, reglarea. Rolul biologic al corpurilor cetonice.

Întrebări pentru autocontrol și situații de problemă

1. Comparați numărul moleculelor de ATP ce se formează la oxidarea completă (pînă la CO_2 și apă) a unei molecule de acid capronic și a unei molecule de glucoză. Ce concluzie puteți trage?
2. Primele trei reacții ale ciclului β -oxidării acizilor grași amintesc o succesiune de reacții ale ciclului Krebs. Scrieți ambele succesiuni.

3. Cîte molecule de ATP se formează la oxidarea completă (pînă la CO_2 și apă) a unei molecule de palmitooleomargarianat (C_{16} , $\text{C}_{18}^{9,10}$, C_{17})? Explicați.

4. Cîte molecule de ATP se formează la oxidarea completă (pînă la CO_2 și apă) a unei molecule de acid α -hidroxibutiric?

5. Scrieți reacția stoichiometrică a transformării glicerolului în acid piruvic. Ce enzime sunt necesare, cu excepția celor glicolitice?

6. Cum se reflectă lipsa glucidelor în rația alimentară asupra utilizării lipidelor în calitate de sursă energetică?

7. Numiți și scrieți structura acizilor grași indispensabili. Care sunt principalele surse alimentare de acizi grași indispensabili?

8. Presupunem că o mutație în promotor induce sinteza proteinkinazei AMPc dependente în adipocite. Cum se va modifica metabolismul lipidelor în ele?

9. Chilomicronii se formează:

- a) în duoden și conțin lipide legate covalent de proteine;
- b) în celule hepatice specializate și conțin colesterol și proteine;
- c) în sânge din LPP circulante și conțin cca 60% trigliceride;
- d) în celulele epitelului intestinului și conțin cca 85% trigliceride.

10. Care din afirmațiile de mai jos nu caracterizează lipoproteinlipaza?

- a) este localizată în membrana celulelor endoteliale;
- b) posedă activitate fosfolipazică;
- c) este activată de fosfolipide și apolipoproteina C-II;
- d) hidrolizează restul acidului gras din poziția II a glicerolului;
- e) lipsește sau cantitatea ei este micșorată în hiperlipidemia de tip I.

TEMA 19

Biosinteza lipidelor

Experiența 1. Dozarea colesterolului în serul sanguin.

a) Cu anhidrida acetică.

Principiul reacției. Colesterolul reacționează cu anhidrida acetică în prezența acidului sulfuric concentrat (amestecul se numește reactivul nr. 1), rezultînd o colorație verde.

Mod de lucru. Într-o eprubetă uscată se introduc 0,1 ml ser sanguin. Cu un *cilindru uscat* se măsoară 2,1 ml reactiv nr. 1 și repede (*foarte*

atent) se toarnă în eprubeta cu ser. Conținutul eprubetei se agită (**atent!**) de 10-15 ori și se lasă la temperatura camerei 20 minute până la apariția culorii verzi. După incubare, soluția se fotocolorimetrează în cuve **uscate** (5 mm) față de apă (filtrul roșu).

Notă: 1. Calculul se efectuează după curba etalon.

2. Experiența se va efectua numai în prezența profesorului.

Valorile normale: 2,97-8,97 mM/l

b) *Cu clorura de fier.*

Principiul metodei. Metoda se bazează pe reacția Salkowski. Colesterolul interacționînd cu clorura de fier în mediul acid dă o colorație roșie-purpurie.

Mod de lucru. Experiența se efectuează conform schemei.

Reactivi (ml)	Proba	Standard	Etalon
Ser sanguin	0,1	-	-
Standard de colesterol	-	0,1	-
Soluție acetică de clorură fierică	4.0	4,0	-

Amestecul se agită și se lasă la temperatura camerei timp de 30 minute. Supernatantul se transferă în eprubete obișnuite :

Supernatant (ml)	3,0	3,0	-
Sol.acetică de clorură de fier	-	-	3,0
H ₂ SO ₄ (conc.)	2,0	2,0	2,0

Formula de calcul: $C \text{ (mg/100ml)} = \frac{E_{\text{probei}}}{E_{\text{standard}}} \times 250.$

Valorile normale: 200-260 mg/100ml.

Importanța clinică. Majorarea conținutului de colesterol în serul sanguin (hipercolisterolemia) se constată în ateroscleroză, diabet zaharat, nefroze, nefrite, icter obturativ etc. Scăderea conținutului (hipocolesterolemia) are loc în anemii, tuberculoză, inanție, hipertiroidism, icter hepatic etc.

Experiența 2. Identificarea vitaminelor liposolubile în lichidele biologice.

a) *Vitamina A.*

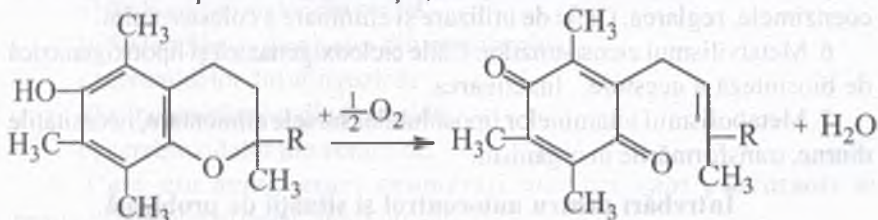
Principiul reacției. Vitamina A dă cu acidul tricloracetic o colorație galbenă care virează în albastru.

Mod de lucru. Într-o eprubetă se iau 0,5 ml soluție uleioasă de vitamina A și 1 ml soluție TCA de 30%. Apare o culoare galbenă care virează în albastru.

b) *Vitamina D.*

Principiul reacției. Vitamina D formează cu acidul tricloracetic o culoare roșie ce virează în albastru-deschis (reacția Rosenheim).

Mod de lucru. Într-o eprubetă se ia 1 ml soluție de vitamina D și 1 ml TCA de 10%. Apare o culoare roșie, ce virează în albastru.



c) *Vitamina E.*

Principiul reacției. Vitamina E este oxidată de acidul azotic, rezultând un compus cu structură parachinonică de culoare roșie (vezi schema reacției de mai sus).

Mod de lucru. Într-o eprubetă se ia 1 ml soluție uleioasă de vitamina E și 7-8 picături de HNO_3 . Amestecul se încălzește cu atenție pe baia de apă 1-2 minute. Apare o culoare roșie.

Importanța clinico-diagnostică. Practic nu se întâlnesc hipervitaminoze A, D sau E. Hipovitaminoza A se manifestă la nivelul ochilor prin nictalopie și heteralopie; xeroftalmie și keratomalacie; la nivelul pielii prin hiperkeratoză și frenodermie; la nivelul aparatului genital și de reproducere prin atrofia organelor și sterilitate. Hipovitaminoza D provoacă la copii rahitismul și la maturi osteomalacie. Hipovitaminoza E determină amplificarea patologică a proceselor de oxidare a lipidelor.

Teme pentru aut pregătire

1. Biosinteza acizilor grași:

- saturați cu număr par de atomi de carbon;
- nesaturați cu număr par de atomi de carbon;
- saturați cu număr impar de atomi de carbon.

Enzimele, coenzimele, reglarea.

2. Biosinteza acilgliceridelor: substanțele inițiale, enzimele și coenzimele, reglarea.

3. Biosinteza fosfogliceridelor: substratele, reacțiile parțiale ale căilor I și II; enzimele și coenzimele, reglarea. Substanțele lipotrope, rolul lor.

4. Biosinteza sfingo- și glicolipidelor: precursorii, reacțiile principale, enzimele, reglarea.

5. Metabolismul colesterolului. Biosinteza colesterolului – substratele, etapele, reacțiile parțiale ale primei etape (până la acidul mevalonic), enzimele, coenzimele, reglarea. Căile de utilizare și eliminare a colesterolului.

6. Metabolismul eicosanoizilor. Căile ciclooxygenazică și lipooxygenazică de biosinteză a acestora. Inactivarea.

7. Metabolismul vitaminelor liposolubile: sursele alimentare, necesitățile diurne, transformările în organism.

Întrebări pentru autocontrol și situații de problemă

1. Comparați următoarele trăsături ale oxidării și biosintezei acizilor grași:

- a) localizarea procesului;
- b) transportul resturilor “acil” prin membrana mitocondrială;
- c) agenții oxidanți și reducători;
- d) organizarea complexelor polienzimatice.

2. Indicați principalele două procese ce furnizează NADPH-H^+ necesar pentru biosinteza acizilor grași. Scrieți reacțiile în care nemijlocit se formează NADPH-H^+ .

3. Scrieți succesiunea reacțiilor formării acidului arahidonic în organism. Care este rolul biologic al acestui acid?

4. De ce etanolul se poate transforma în lipide, iar în glucide – nu? Sinteza căror lipide este stimulată în cazul consumului abuziv de etanol? Scrieți schematic reacțiile transformării etanolului în acizi grași.

5. Care sunt deosebirile metabolismului colesterolului la vegetarieni și la persoanele ce consumă și produse de origine animală? Care sunt cauzele acestor deosebiri?

6. Colesterolul este precursorul următoarelor substanțe:

- a) acidului chenodezoxicolic;
- b) 1,25-dihidroxicolecalciferolului;
- c) testosteronului;
- d) acidului glicolic;

- e) colecistokininei.
- 7. 1,25-dihidroxicolecalciferolul se formează:
 - a) în piele din 7-dihidrocolesterol sub acțiunea razelor UV;
 - b) în ficat din colecalciferol;
 - c) în rinichi din 25-hidroxicolecalciferol;
 - d) în intestin din vit.D;
 - e) nu se sintetizează în organismele mamiferelor.
- 8. Numiți substanța activată în cazul biosintezei:
 - a) fosfatidilserinelor din serină;
 - b) fosfatidiletanolaminelor din etanolamină;
 - c) ceramidelor din sfingozină;
 - d) sfingomielinelor din ceramide;
 - e) cerebrozidelor din ceramide.
- 9. Care din acizii grași enumerați mai jos sunt precursori ai prostaglandinelor în organismul uman:
 - a) acidul linoleic;
 - b) acidul linolenic;
 - c) acidul $\Delta 5,8,11$ -eicozotrienic;
 - d) acidul $\Delta 8,11,14$ -eicozotrienic.

TEMA 20

Reglarea și patologia metabolismului lipidic

Experiența 1. Determinarea conținutului total de fosfolipide în serul sanguin.

Principiul metodei. Fosfolipidele serului se precipită cu acidul tricloracetic. În precipitatul obținut se determină fotocolorimetric conținutul fosforului. Înmulțind cantitatea fosfatului lipidic cu 25 se calculează cantitatea totală de fosfolipide.

Mod de lucru. Într-o eprubetă conică (*proba experimentală*) se introduc 3 ml apă distilată și 0,2 ml ser sanguin. Se adaugă **foarte atent cu picătura** 3 ml soluție de acid tricloracetic de 10 %, agitînd permanent eprubeta. Peste 2 minute soluția se centrifughează 2 minute la 3000 rotații/min. Supernatantul se varsă, eprubeta se întoarce cu fundul în sus pe o hîrtie de filtru pînă se va scurge tot lichidul. Marginea eprubetei se usucă cu hîrtie de filtru.

La sediment se adaugă 1 ml soluție HClO_4 de 42% și câteva mărgelile de sticlă pentru fierberea uniformă. Eprubeta se pune pe baia de apă în clocot pe 20 - 30 minute, apoi se răcește și se adaugă 5 ml apă.

Proba standard. Într-o eprubetă obișnuită se introduc 0,8 ml soluție de HClO_4 de 42% și 2 ml soluție standard de fosfat. Volumul eprubetei se completează cu apă pînă la 5 ml.

Proba martor. Într-o eprubetă obișnuită se introduc 0,8 ml soluție de HClO_4 de 42% și 5,2 ml de apă.

În fiecare eprubetă (de experiență, standard și martor) se introduc cîte 1 ml soluție de acid ascorbic de 1%. Volumul fiecărei soluții se completează pînă la 10 ml cu apă distilată. Conținutul eprubetelor se agită.

Peste 5 minute probele de experiență și standard se fotocolorimetrează față de martor (filtrul de lumină roșie, cuvele de 10 mm).

Notă: În fiecare grupă se vor efectua cîte 2 probe martor.

Calculul se efectuează după formula:

$$\text{Fosfatul lipidic} = \frac{E_{\text{exp}} \cdot 0,02 \cdot 100}{E_{\text{st}} \cdot 0,2} = \frac{E_{\text{exp}} \cdot 10}{E_{\text{st}}},$$

unde: 0,02 – cantitatea fosforului conținut în 2 ml de soluție standard.

0,2 – cantitatea serului în proba de experiență.

Pentru a reprezenta conținutul fosfatului lipidic în unități SI (mM/l) rezultatul se înmulțește cu coeficientul 0,32.

Valorile normale: 1,97 – 4,68 mM/l (6,1–15,5 mg %).

Conținutul fosfolipidelor sanguine poate fi determinat înmulțind cantitatea fosfatului lipidic cu 25. Cantitatea lor normală constituie 1,35–3,62 g/l (152–362 mg%).

Importanța clinică. Majorarea conținutului de fosfolipide în serul sanguin se constată în diabetul zaharat, nefroze, nefrite cronice, colestază etc. În ateroscleroză, anemii, distrofii alimentare cantitatea lor scade.

Experiența 2. Identificarea corpurilor cetonici.

Principiul metodei. Acetona și acidul acetolactic, interacționînd în mediul bazic cu nitroprusiatul de sodiu, colorează soluția în roșu-portocaliu.

Mod de lucru. Într-o eprubetă *uscată* se introduc cîte 2 picături de urină, soluție de NaOH de 10% și soluție de nitroprusiat de sodiu de 10%. Conținutul eprubetei se colorează în roșu-portocaliu.

Experiența 3. Determinarea conținutului de β -lipoproteide în serul sanguin.

Principiul metodei. β -lipoproteidele, interacționând cu heparina, formează un complex ce se precipită sub influența clorurii de calciu. Cantitatea (intensitatea) precipitatului format este direct proporțională cu conținutul lipoproteidelor.

Mod de lucru. Într-o eprubetă se introduc 2 ml soluție de clorură de calciu de 0,27% și 0,2 ml ser sanguin. Conținutul eprubetei se agită și se măsoară densitatea optică a soluției experimentale (E_1) față de soluția de CaCl_2 (cuva – 5 mm, filtrul de lumină roșie). Soluția din cuvă se toarnă din nou în eprubetă și se adaugă 0,04 ml soluție de heparină de 1%. Conținutul eprubetei se agită și *exact* peste 4 minute se determină densitatea optică a soluției în condițiile descrise anterior (E_2).

Formula de calcul: $X \text{ (g/l)} = (E_2 - E_1) \cdot 100$, unde 100 – coeficient standard empiric.

Valorile normale: 3,0 - 4,4 g/l (300-450 mg%).

Importanța clinică. Majorarea conținutului de β -lipoproteide în serul sanguin se constată în ateroscleroză, icter mecanic, afecțiuni hepatice, diabet zaharat, obezitate etc. Scăderea conținutului se întâlnește foarte rar (de exemplu, în plasmocitom).

Teme pentru autopregătire

1. Reglarea metabolismului lipidelor la nivelul celulei.
2. Reglarea neurohormonală a metabolismului lipidelor. Rolul lipotropinelor, ACTH, hormonilor tiroizi, insulinei, glucagonului, glucocorticoizilor și catecolaminelor.
3. Relațiile reciproce dintre metabolismul energetic, glucidic și lipidic.
4. Dereglările digestiei și absorbției lipidelor. Steatoreea pancreatică, hepatică și intestinală.
5. Dislipidemiile:
 - a) hipolipoproteinemiiile familiale – afecțiunea Tangier, α - și β -lipoproteinemia familială;
 - b) hiperlipoproteinemiiile primare și familiale;
 - c) hiperlipoproteinemiiile secundare (dobândite) – în diabet zaharat, alcoolism, afecțiuni ale glandelor endocrine.

Cauze, mecanismele dereglării metabolismului lipidelor, manifestările biochimice.

6. Lipidozele tisulare:

a) ereditare – Neimann-Pick, Tay-Sachs, Krabbe, Gaucher, Farber, leucodistrofia metacromatică, ganglioziidoza GM₁;

b) dobândite – obezitate, ateroscleroză, alcoolism.

Cauze, mecanismele dereglării metabolismului lipidelor, manifestările biochimice.

7. A-, hipo- și hipervitaminezele A, D, E, K – cauze, manifestări metabolice.

8. Rolul eicosanoizilor în procesele inflamatorii, reacțiile alergice, dereglările fluidității sanguine.

Întrebări pentru autocontrol și situații de problemă

1. În afecțiunile pancreasului însoțite de insuficiență funcțională:

a) scade digestia lipidelor din cauza micșorării pH-ului conținutului duodenal;

b) scade absorbția lipidelor din cauza creșterii pH-ului conținutului duodenal;

c) scade digestia și absorbția lipidelor din cauza micșorării secreției enzimelor lipolitice;

d) scade absorbția vitaminelor grupei B;

e) se dezvoltă steatoree pancreatică.

2. Toate afirmațiile de mai jos referitoare la hiperlipidemia de tipul II A (hipercolesterolemia familială) sunt corecte cu excepția:

a) nivelul LDL este crescut;

b) este condiționată de carența LDL-receptorilor în țesuturile extrahepatice;

c) este dereglată biosinteza extrahepatică a colesterolului;

d) constituie un risc sporit de afectare a arterelor coronariene;

e) este o afecțiune rară, transmisă autosomal-recesiv.

3. Indicați enzima carențială și compusul ce se acumulează în fiecare afecțiune:

a) Neimann-Pick,(ex.)	galactozidaza	↑ ganglioizidul GM ₂
b) Tay-Sachs,	galactocerebrozidaza	sfinngiomeline
c) Krabbe,	glucozidaza	sulfatide
d) Gaucher,	sfinngiomelinaza	ganglioizidul GM ₂
e) Leucodistrofia metacromatică,	sulfatidaza	glucocerebrozide
f) Ganglioizidoza GM ₁	hexozaminidaza A	galactocerebrozide

4. Indicați succesiunea dereglărilor metabolismului lipidelor în organismul alcoolicii ce determină apariția steatozei hepatice.

5. Ce clasă de lipoproteide plasmatice constituie factorul de risc "pozitiv" în ateroscleroză? Numiți enzima cu rolul central în metabolismul acestor lipoproteide plasmatice. Scrieți reacția catalizată de ea.

6. Cum pot fi deosebite după hemoragiile cutanate hipovitaminozele K și C? Care sunt mecanismele apariției lor într-un caz și în altul?

CAPITOLUL VI

Metabolismul proteinelor și nucleotidelor

Pentru a se putea include în metabolismul general, proteinele alimentare trebuie să fie supuse proceselor de digestie și de absorbție.

Digestia proteinelor alimentare are loc la diferite nivele ale tractului gastro-intestinal sub acțiunea enzimelor proteolitice: pepsinei, tripsinei, chimotripsinei, carboxipeptidazelor, aminopeptidazelor și dipeptidazelor. În urma acțiunii exercitate de către exo- și endopeptidaze, macromoleculele proteinelor alimentare sunt scindate pînă la aminoacizi.

Absorbția proteinelor are loc sub forma aminoacizilor corespunzători sau eventual sub formă de dipeptide sau peptide cu masa moleculară mică. Pe cale portală, aminoacizii ajung la ficat de unde pe cale sanguină sunt repartizați în diferite organe și țesuturi. Transportul aminoacizilor prin membrane este un proces activ.

Metabolismul intermediar al aminoacizilor se realizează prin mecanisme generale de degradare și biosinteză, comune tuturor aminoacizilor, dar și pe căi particulare, proprii fiecărui aminoacid în parte. Principalele mecanisme generale de degradare a aminoacizilor sunt dezaminarea, transaminarea și decarboxilarea.

Dezaminarea conduce la eliberarea amoniacului. În organisme animale se întâlnește practic numai dezaminarea oxidativă, care conduce la formarea unui cetoacid. În țesuturi se desfășoară cu mare intensitate dezaminarea oxidativă a acidului glutamic sub acțiunea catalitică a glutamatdehidrogenazei, enzimă care are drept cofactor NAD. Acidul glutamic poate regenera prin dezaminare oxidativă acidul α -cetoglutaric, care devine apt să accepte grupările amino de la majoritatea aminoacizilor. Din această cauză acidul glutamic este colectorul universal al grupărilor amino.

Acidul piruvic sau acidul oxalilacetic, pecum și alți α -cetoacizi, pot funcționa drept acceptori de grupări amino atunci cînd se transformă în alanină și respectiv în acid aspartic. Acest proces poartă denumirea de transaminare. Reacțiile de transaminare sunt catalizate de enzime specifice cum sunt aspartataminotransferaza (AST) și alaninaminotransferaza (ALT). Ele au drept coenzimă piridoxalfosfatul.

Decarboxilarea are loc sub acțiunea aminoaciddecarboxilazelor, a căror coenzimă este tot piridoxalfosfatul. Decarboxilarea este mai puțin o cale de degradare a aminoacizilor și mai mult o cale de biosinteză a unor amine cu acțiune biologică marcată, denumite și amine biogene, așa ca histamina, triptamina, serotonina, tiramina etc.

Deci, din dezaminarea directă sau din transaminarea cuplată rezultă amoniac și un cetoacid. Cetoacizii rezultați pot lua căi variate de transformare: a) pot fi antrenați în procese de aminare, ajungându-se la biosinteza de aminoacizi; b) se pot transforma în intermediarii ciclului Krebs și, deci, pot fi oxidați pînă la CO_2 și H_2O .

Amoniacul, provenit din metabolismul aminoacizilor, este convertit într-un compus puțin toxic, glutamina care reprezintă forma sa de transport.

Din amoniacul provenit din aminoacizi și glutamină, și din dioxid de carbon în ficat, printr-un proces care decurge în mai multe etape, se sintetizează ureea (ciclul Krebs - Henseleit).

Numeroși aminoacizi prezintă și căi particulare de metabolizare cînd se formează intermediari, dotați ei înșiși cu remarcabilă activitate biologică.

În cadrul metabolismului intermediar, sub acțiunea nucleazelor, acizii nucleici sunt degradați pînă la mononucleotide. În continuare nucleotidele purinice sunt hidrolizate pînă la eliberarea acidului fosforic, a pentozei, adeninei sau guaninei. La om produsul final de catabolism al bazelor purinice este acidul uric. Perturbări ale catabolismului purinic, însoțit de creșterea concentrației acidului uric sanguin, se întîlnesc în boala numită gută.

Bazele pirimidinice sunt catabolizate prin mecanisme specifice, formîndu-se NH_3 , CO_2 și β -aminoacizi, care la rîndul lor se supun degradării.

Biosinteza nucleotidelor purinice are loc pornindu-se de la precursori simpli: glutamina, acidul aspartic, glicocolul, dioxidul de carbon, grupările formil, ribozo-5-fosfat. Precursorii biosintezei nucleotidelor pirimidinice sunt carbamoilfosfatul, acidul aspartic și 5-fosforibozil-1-pirofosfatul.

TEMA 21

Metabolismul proteinelor simple. Digestia și absorbția proteinelor. Putrefacția proteinelor în intestin

Experiența 1. *Determinarea acidității sucului gastric.*

Principiul metodei. Aciditatea totală a sucului gastric este constituită din HCl liber, HCl fixat, fosfați acizi și acizi organici (ultimele două componente pot fi asociate sub termenul de alte substanțe acidoreagente). HCl total este suma HCl liber și HCl fixat. Alte substanțe acidoreagente constituie diferența dintre aciditatea totală și HCl total.

Aciditatea sucului gastric se determină prin metoda titrării cu bază și se măsoară în cantitatea de ml soluție de NaOH de 0,1 N consumată la neutralizarea a 1000 ml de suc gastric în prezența indicatorilor: la determinarea acidității totale – fenolftaleinei, HCl liber – dimetilaminoazobenzenului, HCl fixat – hidrogensulfonatalizarinei de sodiu.

În normă la adult aciditatea totală constituie 40-60 unități de titrare; HCl liber – 20-40 ; HCl fixat – 10-12; celelalte substanțe acidoreagente - 2-5.

Mod de lucru:

1. *Determinarea HCl liber.*

Într-un balon de titrare se iau 5 ml suc gastric, se adaugă o picătură soluție de dimetilaminoazobenzen de 0,5% și se titrează din biuretă cu soluție de NaOH de 0,1 N pînă la apariția culorii oranj. Se face calculul.

2. *Determinarea acidității totale.*

Într-un balon de titrare se iau 5 ml de suc gastric, se adaugă o picătură soluție de fenolftaleină de 0,5% și se titrează din biuretă cu soluție de NaOH de 0,1 N pînă la apariția culorii roz. Se face calculul.

3. *Determinarea tuturor tipurilor de aciditate într-o singură porție de suc gastric (Metoda Mihaelis).*

Într-un balon de titrare se iau 5 ml de suc gastric, se adaugă o picătură soluție de fenolftaleină de 0,5% și o picătură soluție de dimetilaminoazobenzen de 0,5%. Se notează nivelul bazei în biuretă și se titrează, agitînd permanent. Se notează nivelul bazei la trecerea culorii roșii inițiale în portocalie (punctul A care corespunde HCl liber), nivelul bazei la apariția culorii galben-deschisă (punctul B, care servește la determinarea HCl total) și nivelul bazei la apariția culorii roz (punctul C, care corespunde acidității totale). În punctele

B și C nivelurile bazei sunt citite de la nivelul inițial. Se face calculul tuturor tipurilor de aciditate ținând cont de faptul că media aritmetică a punctelor B și C corespunde HCl total.

Importanța diagnostică. În afecțiunile stomacului, aciditatea poate fi nulă (suc anacid), ridicată (suc hiperacid), scăzută (suc hipoacid). Sucul hiperacid se constată în boala ulceroasă a stomacului și gastrita hiperacidă; sucul hipoacid – în gastrita hipoacidă sau cancerul stomacal; sucul anacid (absența deplină a HCl și scăderea considerabilă a acidității totale) – în cancerul stomacal, gastrită cronică, anemia pernicioasă.

Experiența 2. Problemă de analiză a sucului gastric.

Fiecare student primește o probă de suc gastric și determină în ea toate tipurile de aciditate (vezi experiența 1); trage o concluzie cu privire la devierea acidității și indică patologia în care se întâlnește această deviere.

Experiența 3. Componentele patologice ale sucului gastric și identificarea lor.

Într-o serie de afecțiuni, în sucul gastric pot apărea componente patologice așa ca sîngele (din cauza ulcerăției pereților stomacului), pigmentii biliari (ca urmare a antiperistaltismului), acidul lactic și alți acizi organici – acetic, butiric (în aclorhidrie în stomac decurg procesele de fermentație).

1. Identificarea acidului lactic (reacția Uffelmann).

Principiul reacției. Acidul lactic, în prezența fenolatului de fier (reactivul Uffelmann), formează lactatul de fier de culoare verde-gălbui.

Mod de lucru. 5 picături de suc gastric se adaugă la reactivul Uffelmann (20 picături soluție fenol de 1% + 2 picături soluție de triclorură de fier de 1%). În prezența acidului lactic culoarea violetă a lichidului trece în verde-gălbui.

Reactivul Uffelmann (fenolatul de fier – $(C_6H_5O)_3Fe$).

Preparare. La 20 picături de soluție de fenol de 1% se adaugă 2 picături de soluție de clorură de fier de 1%. Amestecul se colorează în violet.

2. Identificarea singelui (reacția benzidinică).

Principiul reacției. Proba benzidinică se bazează pe oxidarea benzidinei de către oxigenul atomic, format la descompunerea peroxidului de hidrogen de către hemoglobină, care exercită acțiune peroxidază.

Mod de lucru. La 5 picături soluție de benzidină de 1% se adaugă 5

picături soluție de H_2O_2 de 3% și 5 picături de suc gastric. Apariția unei colorații albastre indică prezența sîngelui și reacția este considerată pozitivă.

Teme pentru autopregătire

1. Valoarea biologică a proteinelor. Bilanțul azotat. Necesarul de proteină în alimentație. Starea dinamică a proteinelor.
2. Digestia proteinelor în stomac și intestin. Secreția HCl și reglarea ei (H^+ , K^+ -ATP-aza).
3. Endo- și exopeptidazele, specificitatea de acțiune a proteinazelor.
4. Proenzimele proteinazelor și mecanismul convertirii lor în enzime active.
5. Reglarea secreției sucului gastric, pancreatic și intestinal.
6. Absorbția aminoacizilor în intestin. Fondul metabolic comun al aminoacizilor.
7. Putrefacția aminoacizilor în intestin.
8. Alimentația proteică parenterală.
9. Compoziția sucului gastric și modificările lui în patologie.
10. Principiul determinării tuturor tipurilor de aciditate a sucului gastric și identificării componentelor patologice ale sucului gastric.

Întrebări pentru autocontrol și situații de problemă

1. În ce constă specificitatea de acțiune a următoarelor proteaze: a) tripsinei; b) chimotripsinei; c) pepsinei; d) carboxipeptidazei; e) aminopeptidazei.
2. Care dintre proteinele alimentare enumerate mai jos au valoare biologică redusă: a) cazeina; b) ovalbumina; c) zeina; d) glutelina; e) gliadina?
3. Care dintre aminoacizii enumerați sunt aminoacizi neesențiali: a) fenilalanina; b) triptofanul; c) lizina; d) acidul glutamic; e) alanina?
4. Care dintre enzimele proteolitice enumerate se conțin în suc pancreatic: a) chimotripsina; b) renina; c) aminopeptidaza; d) carboxipeptidaza; e) elastaza?
5. Tripsina participă la activarea: a) tripsinogenului; b) pepsinogenului; c) chimotripsinogenului; d) procarboxipeptidazelor; e) enterokinazei?
6. Selectați afirmațiile juste. Putrefacția proteinelor: a) decurge în ficat; b) duce la formarea produșilor toxici; c) ficatul conține enzima UDP-glucuroniltransferaza; d) ficatul nu conține enzima arilsulfotransferaza; e) acizii conjugați netoxici se excretă cu masele fecale.

7. Suferindul a fost internat în legătură cu dureri în regiunea abdomenului. Investigațiile biochimice au arătat conținut mărit de indican în sânge și urină. Scrieți reacțiile de sinteză a indicanelor. Ce indică creșterea conținutului de indican? De ce acest indice poate determina tactica chirurgului?

8. Proteina a fost expediată la laborator ca obiect de studiu al valorii ei biologice în alimentație. Prin ce metode de investigație poate fi rezolvată această problemă?

TEMA 22

Metabolismul intermediar al aminoacizilor în țesuturi.

Produsele finale ale metabolismului azotat.

Experiența 1. *Determinarea activității aminotransferazelor.*

Aminotransferazele catalizează reacțiile de transformare – transferul reversibil al grupării amino de la aminoacid la cetoacid. Cea mai mare importanță prezintă determinarea activității aspartataminotransferazei (AST) și alaninaminotransferazei (ALT). Aceste enzime posedă activitate catalitică mare și sunt larg răspândite în diverse organe și țesuturi.

AST catalizează reacția:

Acidul aspartic + acidul α -cetoglutaric \rightarrow acidul glutamic + acidul oxalilacetic.

ALT catalizează reacția:

Alanina + acidul α -cetoglutaric \rightarrow acidul glutamic + acidul piruvic.

Principiul metodei. Sub acțiunea ALT și AST se formează corespunzător acidul oxalilacetic și acidul piruvic. Acidul oxalilacetic este capabil să se transforme în acid piruvic. La adăugarea 2,4-dinitrofenilhidrazinei acide, procesul enzimatic este anihilat și se formează dinitrofenilhidrazona acidului piruvic, care în mediu alcalin dă o colorație roșie-brună, intensitatea căreia este direct proporțională cu cantitatea de acid piruvic rezultat.

Activitatea aminotransferazelor se exprimă prin mM de acid piruvic format de 1 litru ser sanguin la incubarea în termostat timp de o oră la temperatura de 37°C. În serul sanguin în normă activitatea AST constituie 0,1 - 0,45 mM piruvat/l ser/oră, iar activitatea ALT – 0,1 - 0,68.

Mod de lucru. În două eprubete (proba experimentală și proba de control) se introduc câte 0,5 ml soluție amestec de substraturi (alanina și

α -cetoglutarat). Eprubetele se introduc pentru 5 minute în baia de apă la temperatura de 37°C. Apoi în eprubeta experimentală se adaugă 0,1 ml ser sanguin, iar în cea de control – 0,1 ml apă și 0,5 ml soluție de 2,4-dinitrofenilhidrazină. Ambele eprubete se introduc pentru 30 minute în baia de apă la temperatura de 37°C.

După 30 minute, eprubetele se scot din baia de apă și în cea experimentală se adaugă 0,5 ml soluție 2,4-dinitrofenilhidrazină. Ambele eprubete se lasă la temperatura camerei pentru 20 minute. Apoi în ele se introduc câte 5 ml soluție de NaOH de 0,4 N, conținutul se agită cu grijă; se lasă pentru 10 minute la temperatura camerei după ce se colorimetrează la fotoelectrocolorimetru, folosindu-se cuva de 10 mm grosime și filtrul de lumină verde (500-560 nm). Fotocolorimetrarea se efectuează contra probei de control. Calculul se face după curba etalon.

Valoarea diagnostică

1. Determinarea activității aminotransferazelor are o mare importanță în diagnosticul afecțiunilor cordului. În 95% cazuri de infarct miocardic, activitatea AST crește. Creșterea activității apare peste 4-6 ore, manifestându-se clar peste 24-36 ore. După 3-7 zile activitatea atinge valori normale.

2. Determinarea activității aminotransferazelor prezintă un mare interes clinic în diagnosticul diferențial al bolilor de ficat. Activitatea ambelor transaminaze, îndeosebi a ALT, crește în hepatita infecțioasă. Creșterea activității ALT în perioada de incubare și în formele anicterice ale hepatitei infecțioase prezintă importanță pentru diagnostic. În hepatopatie toxică și acutizarea hepatitei cronice se observă cifre crescute ale activității ALT. Ciroza ficatului nu este însoțită de hiperenzimie pronunțată. La bolnavul cu icter mecanic, activitatea aminotransferazelor este normală sau puțin mărită.

Experiența 2. Determinarea ureei în urină.

Ureea este amida completă a acidului carbonic sintetizată în ficat. Zilnic cu urina se excretă 20-35 g sau 333-585 mM de uree.

Principiul metodei. Metoda se bazează pe facultatea ureei de a forma cu p-dimetilbenzaldehida în mediu acid o combinație complexă de culoare galbenă. Intensitatea culorii este direct proporțională cu concentrația ureei în urină.

Mod de lucru. Se pune cu pipeta într-o eprubetă 0,2 ml urină și 1,2 ml soluție p-dimetilaminobenzaldehidă de 2%. Conținutul se agită, iar după 15 minute proba se fotocolorimetrează în cuva de 3 mm grosime și filtrul de lumină albastră contra apei distilate. Cantitatea de uree din urină este calculată după curba etalon.

Valoarea diagnostică. Cantitatea ureei în urină crește în anemia pernicioasă, febră, degradarea intensă a proteinelor în organism. Conținutul ureei în urină scade în nefrită, acidoză, icter parenchimos, ciroza ficatului, uremie.

Teme pentru autopenitire

1. Soarta aminoacizilor absorbiți. Transportul aminoacizilor în celule.
2. Metabolizarea NH_2 -grupelor:
 - a) Dezaminarea aminoacizilor. Tipurile. Glutamatdehidrogenaza.
 - b) Transaminarea aminoacizilor. Aminotransferazele și importanța clinică a determinării activității transaminazelor.
 - c) Dezaminarea indirectă a aminoacizilor.
3. Decarboxilarea aminoacizilor. Influența aminelor biogene asupra funcțiilor fiziologice ale organismului. Detoxifierea aminelor biogene.
4. Metabolizarea α -cetoacizilor rezultați din aminoacizi.
5. Detoxicarea amoniacului: sinteza glutaminei, carbamoilfosfatului, aminarea reductivă a α -cetoglutaratului.
6. Biosinteza ureei. Importanța clinică a determinării ureei în sînge și în urină.
7. Biosinteza aminoacizilor neesențiali în organismul animal.
8. Principiul determinării activității transaminazelor serului sanguin și ureei în urină.

Întrebări pentru autocontrol

1. Scheletele de carbon ale căror aminoacizi intră în ciclul Krebs prin intermediul: a) acetil-CoA; b) α -cetoglutaratului; c) succinatului; d) fumaratului; e) oxalilacetatului.
2. Ce α -cetoacizi se formează la transaminarea următorilor aminoacizi: a) alanina; b) glutamat; c) aspartat; d) leucina; e) fenilalanina; f) tirozina?
3. Căile metabolismului amoniacului: a) sinteza glutaminei; b) sinteza aminoacizilor; c) sinteza carbamoilfosfatului; d) sinteza ureei; e) excreția lui cu urina.

4. Scrieți ecuațiile reacțiilor de sinteză a alaninei, aspartatului și glutamatului.

5. Scrieți ecuațiile reacțiilor de sinteză a glutaminei și asparaginei.

6. Din ce se sintetizează proliha, tirozina, cisteina, glicina, serina?

7. Soarta acidului glutamic: a) se decarboxilează; b) se supune transaminării; c) se oxidează; d) se carboxilează; e) se transformă în glutamină.

8. Acidul aspartic: a) se supune transaminării; b) formează asparagina; c) participă la sinteza nucleotidelor pirimidinice; d) este implicat în sinteza ureei; e) se supune dezaminării oxidative directe.

9. Transaminaza hepatică catalizează următoarele reacții: a) dezaminarea oxidativă a glutamatului; b) transferul grupării fosfat de la piridoxalfosfat la piridoxamină; c) transferul grupării amino de la glutamat la piridoxalfosfat; d) transferul grupării amino de la piridoxamină la piruvat.

10. În ciclul sintezei ureei, enzima ornitintrascarbamoilaza participă la: a) sinteza ornitinei din citrulină; b) sinteza ureei din arginină; c) sinteza citrulinei din ornitină; d) transaminarea ornitinei; e) hidroliza ornitinei.

11. Hipertransaminazemia se observă în: a) infarctul plămânului; b) infarctul miocardic; c) hepatite; d) colecistite; e) traume vaste ale mușchilor.

12. Aminele biogene: a) se formează în urma acțiunii aminotransferazelor asupra aminoacizilor; b) acumularea lor în organism nu provoacă tulburări ale funcțiilor organismului; c) histamina posedă un spectru îngust de acțiune; d) serotonina are acțiune vasoconstrictoare; e) administrarea acidului γ -aminobutiric duce la excitația scoarței cerebrale.

TEMA 23

Particularitățile metabolismului unor aminoacizi

Experiența 1. Determinarea ureei din serul sanguin prin metoda colorimetrică.

Principiul metodei. Ureea reacționează cu diacetilmonooxima în prezența tiosemicarbazidei și sărurilor de fier într-un mediu acid la încălzire cu formarea unui complex de culoare roșie. Intensitatea colorației este direct proporțională cu conținutul de uree din serul sanguin și se măsoară colorimetric.

Mod de lucru. Pentru precipitarea proteinelor, într-o eprubetă de

centrifigat se introduc 0,8 ml apă, 0,2 ml ser și 1 ml soluție de acid tricloracetic de 10%. Conținutul se agită. Concomitent într-o eprubetă obișnuită se prepară proba martor, care conține în loc de ser soluție standardă de uree. După 15 minute proba de cercetat este centrifugată la 1500 rotații/minut timp de 10 minute. Apoi într-o eprubetă se iau 0,5 ml supernatant, iar în alta – 0,5 ml soluție de uree, iar în a treia (proba de control) – 0,5 ml apă distilată. În toate trei eprubete se adaugă câte 5 ml agent colorant și se agită. Probele se încălzesc într-o baie de apă în clocot timp de 20 minute, iar apoi sunt răcite în curent de apă timp de 2-3 minute.

Probele de analizat și proba martor sunt citite la fotocolorimetru contra probei de control, folosindu-se cuva de 10 mm și filtrul de lumină verde.

Calculul se efectuează după formula:

$$X = \frac{E_{\text{cer}} \cdot 100}{E_{\text{st}}},$$

unde: X – concentrația ureei în mg/100 ml;

E_{cer} – extincția probei de cercetat;

E_{st} – extincția probei standard (probei martor);

100 – concentrația ureei în soluția standard de uree (100 mg/100ml).

Cantitatea ureei crește în nefrită, tuberculoza renală, starea febrilă, septicemie.

Experiența 2. Determinarea creatininei în urină (metoda Folin).

Creatinina, anhidrida creatinei, este o componentă normală a urinei. În urina din 24 de ore se găsesc 8,8-17,7 mM de creatinină (1,0-2,0g) la bărbați și 7,1-15,9 mM (0,8-1,8 g) – la femei. Creatina se conține în mușchi, unde formează creatinfosfat, care la degradare se transformă în fosfat și creatinină. În urina normală a pacienților adulți, creatina este absentă. Însă urina copiilor și adolescenților întotdeauna conține creatină.

Principiul metodei se bazează pe reacția Jaffe. Creatinina în mediu alcalin reacționează cu acidul picric cu formare de compuși colorați; intensitatea culorii roșie-portocalie este direct proporțională cu concentrația creatininei din urină și se măsoară colorimetric.

Mod de lucru. Într-un cilindru cotelat de 10 ml se pun cu pipeta 0,1 ml urină, 0,1 ml hidroxid de sodiu de 10% și 0,15 ml soluție saturată de acid

picric. Proba de control se realizează ca și proba de analizat cu excepția că în locul urinei se iau 0,1 ml apă distilată.

Probele se agită și se lasă pentru 5 minute. Nivelul lichidului din cilindru se aduce până la semn (10 ml) cu apă distilată. Fotocolorimetrarea probei de cercetat se face contra probei de control, folosindu-se cuva de 3 mm grosime și filtrul de lumină verde.

Calculul se efectuează după curba etalon, determinînd cantitatea de creatinină în 0,1 ml urină. Apoi se calculează cantitatea de creatinină în urina de 24 ore.

Valoarea diagnostică. Hipercreatininuria se întîlnește în consum excesiv de alimente bogate în proteine, după efort muscular susținut, în atrofia musculară, în starea febrilă, în sindromul de compresiune.

Hipocreatininuria se întîlnește în nefrita cronică asociată cu uremie, boala polichistică a rinichiului, leucoză.

Experiența 3. Dozarea acidului uric în urină.

Acidul uric este produsul final al metabolismului bazelor purinice. În urina de 24 ore se conțin între 1,6 și 3,54 mM (270-600 mg).

Principiul metodei. Acidul uric reduce reactivul fosfowolframic la albastru de fosfowolframat. Intensitatea colorației este direct proporțională cu cantitatea de acid uric. Cantitatea de albastru de fosfowolframat se determină prin titrare cu fericianura de potasiu, care oxidează albastru de fosfowolframat și colorația albastră dispăre.

Mod de lucru. La 1,5 ml urină se adaugă 1 ml soluție carbonat de sodiu de 20% și 1 ml reactiv fosfowolframic. Conținutul probei se agită și se titrează cu soluție de fericianură de potasiu de 0,01 N pînă la dispariția colorației albastre.

Calculul se efectuează după formula:

$$X = \frac{0,8ab}{1,5} \text{ mg/24 ore,}$$

unde: 0,8 – cantitatea, în mg, de acid uric, care corespunde unui ml de fericianură de potasiu;

a – cantitatea de fericianură de potasiu care s-a consumat la titrare, în ml;

b – diureza nictemerală, în ml.

Valoarea diagnostică. Hipouricuria se întâlnește în nefrită, insuficiență renală; hiperuricuria – în leucemie granulocitară, în degradarea intensă a nucleoproteidelor, gută, consumul de alimente bogate în purine.

Experiența 4. Identificarea acidului homogentizinic în urină.

Principiul metodei. Acidul homogentizinic, interacționînd cu reactivul molidbenic, formează un complex colorat în albastru.

Mod de lucru. Se iau două eprubete. În prima se introduc 2 picături de urină colectată de la un om sănătos, iar în a doua – 2 picături de urină colectată de la un om bolnav de alcaptonurie. În fiecare eprubetă se mai adaugă cîte 10 picături de apă, 4 picături soluție de fosfat de potasiu de 10 %, 4 picături de reactiv molidbenic. Conținutul eprubetelor se agită. În eprubeta cu urină patologică soluția se colorează în albastru.

Importanța clinico-diagnostică. Acidul homogentizinic se determină în urină în alcaptonurie.

Teme pentru autopregătire

1. Metabolismul fenilalaninei, tirozinei și triptofanului. Rolul acestor aminoacizi în sinteza altor compuși.
2. Metionina. S-Adenozilmetionina. Rolul acestui aminoacid în organism. Sinteza creatinei.
3. Acidul tetrahidrofolic. Rolul lui în sinteza serinei, metioninei, glicinei, timinei.
4. Metabolismul glicinei, serinei și cisteinei.
5. Metabolismul aminoacizilor dicarboxilici.
6. Glutamina și rolul ei în organism; glutaminaza rinichilor.
7. Patologia metabolismului proteic. Tulburările congenitale ale metabolismului aminoacizilor.

Întrebări pentru autocontrol

1. Amoniacul se formează în urma dezaminării: a) aminoacizilor; b) glutamatului; c) glutaminei; d) bazelor azotate; e) noradrenalinei.
2. Glicina participă la sinteza: a) serinei; b) creatinei; c) nucleotidelor purinice; d) hemului; e) combinațiilor conjugate.
3. Serina este folosită de organism la formarea: a) fosfatidilserinei; b) etanolaminei; c) piruvatului; d) glicinei; e) fosfoproteidelor.

4. Cisteina formează: a) cistină; b) glutation; c) piruvat; d) cisteamină; e) acid cisteinic.

5. S-Adenzilmetionina este utilizată la sinteza: a) fosfatidilcolinei; b) creatinei; c) timinei; d) adrenalinei; e) N-metilnicotinamidei.

6. Glutamina ia parte la sinteza: a) nucleotidelor purinice; b) nucleotidelor pirimidinice; c) aminozaharurilor; d) NAD-ului; e) carbamoilfosfatului.

7. Din tirozină se formează: a) serotonina; b) tiroxina; c) catecolaminele; d) melanina; e) fenilalanina.

8. La om se întâlnesc următoarele tulburări congenitale ale metabolismului proteic: a) fenilketonuria; b) albinismul; c) alcaptonuria; d) boala siropului de arțar; e) afecțiunea Hartnup.

9. Scrieți ecuația stoichiometrică pentru sinteza glucozei din aspartat.

10. Scrieți ecuația stoichiometrică a transformării aspartatului în oxaloacetat prin fumarat.

11. Scrieți ecuația stoichiometrică pentru sinteza alaninei din glucoză.

12. În timpul contracțiilor musculare are loc scăderea concentrației creatinfosfatului fără schimbarea concentrației ATP-ului. Explicați de ce.

TEMA 24

Metabolismul nucleotidelor. Chimia și metabolismul cromoproteidelor

Experiența 1. Identificarea pigmentilor sanguini în lichidele biologice (proba cu benzidina).

Pigmentul sanguin se poate elimina cu urina sub formă de :

- hemoglobina conținută în structura eritrocitului – *hematurie*;
- hemoglobina liberă – *hemoglobinurie*.

În primul caz în sediment se depistează structuri hematice.

Principiul general al metodelor chimice pentru recunoașterea singelui se bazează pe activitatea peroxidazică a hemoglobinei. Sub acțiunea pigmentului sanguin, apa oxigenată este descompusă punând în libertate oxigen atomic activ capabil să oxideze anumite substanțe, care își modifică culoarea.

Experiența 2. Determinarea bilirubinei în serul sanguin (metoda Jendrassik).

Principiul metodei. Bilirubina cu diazoreactivul, în prezența cofeinei, formează un compus complex colorat în roșu-purpuriu.

Mod de lucru. În trei eprubete (control, bilirubina totală, bilirubina conjugată) se introduc reactivii (în ml) conform tabelului de mai jos.

Numărul eprubetei	I	II	III
Reactivul	Bilirubina totală (ml)	Bilirubina conjugată (directă) ml	Proba de control (ml)
Ser sanguin	0,5	0,5	0,5
Reactiv cofeinic	1,75	-	1,75
Soluție NaCl de 0,9%	-	1,75	0,25
Diazoreactiv	0,25	0,25	-

Pentru dezvoltarea colorației și determinarea bilirubinei totale, prima eprubetă se lasă în repaus și se colorimetrează. Pentru determinarea bilirubinei conjugate (eprubeta II), colorimetrarea se face peste 5-10 minute. La fotocolorimetrare se va folosi filtru de lumină verde, cuva de 5 mm față de control.

Calculul se face după curba etalon.

Pentru determinarea bilirubinei neconjugate (indirecte, libere), din bilirubina totală se scade bilirubina conjugată (directă).

Valorile normale: bilirubina totală – 8,55-20,52 mM/l (0,5-1,2 mg/100); bilirubinei libere (indirecte) îi revin 75% din bilirubina totală.

Valorile medii ale diferitelor fracții de bilirubină: bilirubina totală – 11,1 mM/l (0,65 mg/100 ml); bilirubina conjugată (directă) – 2,6 mM (0,15 mg/100 ml); bilirubina liberă (indirectă) – 8,6 mM/l (0,5 mg/100 ml).

Experiența 3. Proba cu timol (Huerger-Popper).

Principiul metodei. La reacția serului sanguin cu soluție tampon timol-veronal apare o opalescență ca rezultat al formării complexului lipid-globulinic.

Mod de lucru. La 6 ml de soluție tampon timol-veronal se adaugă 0,1 ml de ser sanguin. După 30 minute se determină extincția la FEC la lungimea unei de lumină 630-690 nm; filtrul de lumină roșie, contra soluției tampon timol-veronal.

Calculul se face după curba etalon.

Valorile normale: 0 - 4 unități de opalescență.

Importanța clinico-diagnostică. Proba cu timol pozitivă (valoarea mai mare de 4 unități) indică creșterea conținutului de globuline. Se observă în boala Botkin (90-100 cazuri), hepatopatii toxice, ciroză hepatică, colagenoze ș. a. În icterul mecanic fără complicații, cu hepatită parenchimatoasă, proba este negativă.

Teme pentru aut pregătire

1. Digestia și absorbția acizilor nucleici.
2. Degradarea nucleotidelor purinice și pirimidinice în țesuturi. Guta.
3. Biosinteza nucleotidelor purinice, reglarea.
4. Biosinteza nucleotidelor pirimidinice, reglarea.
5. Structura chimică și rolul biologic al cromoproteidelor.
6. Digestia și absorbția cromoproteidelor. Principiul reacțiilor de identificare a hemoragiilor oculte din tractul digestiv, urină.
7. Catabolismul hemoglobinei în țesuturi. Legătura dintre pigmenții sanguini, biliari, urinari și ai maselor fecale. Importanța determinării lor în diagnosticul și diferențierea icterelor.
8. Metabolismul fierului în organism.
9. Biosinteza hemului. Reglarea procesului.

Întrebări pentru autocontrol și situații de problemă

1. Drept sursă de sinteză de novo a nucleotidelor purinice servesc: a) glutamina; b) glicina; c) aspartatul; d) formiatul; e) oxidul de carbon.
2. Cum decurge sinteza nucleotidelor purinice din produse gata?
3. Fluoruracilul se transformă în celulă în fluordezoxiuridilat, care prezintă inhibitorul viguros al timidilatsintetazei. De ce fluoruracilul inhibă creșterea celulelor canceroase, care se divizează rapid la animalele experimentale?
4. În chimioterapia tumorilor este larg utilizat preparatul medicamentos metotrexatul. Care este mecanismul lui de acțiune?
5. Azaserina este un inhibitor puternic al enzimei amidotransferaza, care în procesul de sinteză al nucleotidelor purinice catalizează transportul grupării amino de la glutamină la acceptorul corespunzător. Dacă celulele sunt tratate cu azaserină, ce produs intermediar al biosintezei nucleotidelor purinice se acumulează?

6. Scrieți ecuația stoichiometrică pentru sinteza dTMP din dUMP, cuplată cu transformarea serinei în glicină.

7. Prin care produse intermediare are loc includerea azotului liber în biosinteza hemului?

8. Masa moleculară a proteinelor este mult mai mare decât masa moleculară a substanțelor organice. Se știe că în componența hemoglobinei intră 0,34% fier. Calculați masa moleculară minimă a hemoglobinei. Experiențele moderne au arătat că masa moleculară a hemoglobinei este egală cu 645000. Calculați câți atomi de fier conține o moleculă de hemoglobină.

9. Bolnavul este icteric, masele fecale și urina au o culoare intens oranj. Bilirubina serică este majorată și se identifică prin reacție indirectă. Stabiliți diagnosticul prezumtiv. Motivați răspunsul.

TEMA 25

Colocviu la temele:

Metabolismul lipidelor, proteinelor, nucleotidelor și cromoproteidelor

CAPITOLUL VII

Hormonii

Hormonii sunt substanțe chimice elaborate de celule specializate care pe calea sanguină ajung la organele sensibile (țesuturi țintă), unde exercită acțiuni reglatoare asupra proceselor metabolice. Celulele specializate în elaborarea hormonilor sunt grupate în unități anatomice distincte – glandele endocrine.

Clasificarea hormonilor

Structural se disting trei grupe principale de hormoni:

1. Hormonii peptidici (hormonii hipofizari, paratiroidieni, pancreatici). Sunt un grup heterogen ca structură, cuprinzând de la mici peptide cu câțiva aminoacizi (nonapeptide - hormonii neurohipofizari) până la macroproteine (hormonul de creștere are 191 de aminoacizi).

2. Hormonii derivați din aminoacizi. Sunt substanțe monoaminice. Tirozina stă la originea producerii diferențiate a adrenalinei, noradrenalinei, dopaminei și a hormonilor tiroidieni.

3. Hormonii steroizi. Sunt derivați ai colesterolului. Din acest grup fac parte hormonii sexuali și cei elaborați de cortexul suprarenal.

Activitatea sistemului endocrin este reglată la nivelul de producere al hormonului și la nivelul de receptor specific tisular.

Reglarea la nivelul de producere se efectuează prin mecanismul feedback (retrocontrol), bioritm și influență neurogenă.

Reglarea secreției prin mecanismul feedback reprezintă modalitatea prin care producții hormonali își modulează propria sinteză și secreție, acționând asupra structurilor implicate în producerea lor. Rata secreției hormonilor periferici reglează funcțional etajul superior de control (hipotalamo-hipofizar) sub aspectul sintezei și secreției hormonilor hipofizari după modelul retro-controlului ("feedback") cu efect secretor pozitiv (în cazul scăderii nivelului seric al hormonului) sau cu efect secretor negativ (în cazul creșterii nivelului seric al aceluiași hormon). Bioritmurile hormonale sunt înnăscute, dar suferă o sincronizare sub influența factorilor de mediu. Bioritmurile sunt ultradiene (periodicitate de minute - ore: secreția pulsatilă a gonadotropinelor), circadiene (periodicitate de 24 ore: secreția cortizolică).

Reglarea neurogenă este asigurată de “traductori neuroendocrini” (hipotalamus, medulosuprarenală, glanda pineală, pancreas). Se asigură o reglare în cascadă, centrii superiori de control folosind cantități mult mai mici decât cele ce reprezintă răspunsul periferic al glandelor țintă.

Reglarea la nivel tisular se efectuează prin modificarea sensibilității receptorilor în sens negativ (reductiv) sau pozitiv (amplificat). Este vorba de *down regulation* și respectiv *up regulation*.

Transportul. Hormonii hidrofilii (peptidici, catecolaminele) circulă sub formă liberă. Excepție fac somatomedinele, corticoliberina și hormonul de creștere. Hormonii hidrofobi (tiroidieni, steroizi) circulă preponderent legați de proteine, numite proteine de transport (albuminele, prealbuminele, transcortina, globulina tiroxinoliantă).

Hormonii își îndeplinesc rolul lor metabolic în mod diferențiat, în funcție de structura lor: peptidele și catecolaminele activează enzime preformate; steroizii și hormonii tiroidieni stimulează sinteza proteică. Activitatea lor se desfășoară grație receptorilor membranari (pentru hormonii peptidici și catecolamine), respectiv receptorilor celulari (pentru hormonii steroizi și hormonii tiroidieni).

Receptorii membranari răspund la impactul hormonal prin tranziții conformaționale care sunt preluate și transmise unor sisteme intermediare intracelulare. Semnalul primar extracelular mesager-prim – hormonul – se transformă într-un răspuns intracelular prin intermediul mesagerului secund – AMP ciclic, Ca^{2+} , inozitol, oxidul de azot. Varietatea de efecte intracelulare determinate de diverși hormoni se datorează multiplicității moleculare a adenil-ciclazelor, a sistemului alosteric de kinaze care fosforilează proteine specifice, comutându-le în forme catalitice active. Proteinele prin fosforilare suferă tranziții conformaționale care alterează funcții specifice.

Reglarea hormonală se realizează prin modificări ale activității catalitice a enzimelor celulare preexistente sau prin variații ale sintezei de proteine enzimatică, sau poate fi și alterarea permeabilității membranelor celulare pentru unii ioni sau metaboliți. Astfel, se prezintă mecanismul general de acțiune al hormonilor ce nu pătrund în celulă.

Moleculele steroizilor de dimensiuni mici și cu polaritate redusă străbat membranele celulare și în citozol interacționează cu receptorii celulari. Complexul receptor-steroid pătrunde în nucleu și este fixat de anumite structuri

nucleare. La acest nivel se controlează sinteza de ARN mesager (crește concentrația, durata vieții biologice sau crește eficiența de utilizare a ARN-ului mesager).

Dozarea hormonilor se poate face prin metode biologice, chimice, imunologice. Dozarea biologică este foarte sensibilă, dar nespecifică, deoarece aceleași efecte tisulare sunt reproduse și de alte molecule. Metodele chimice tradiționale sunt puțin sensibile pentru concentrația la care hormonii există în sânge și își exercită rolul fiziologic. Metodele moderne de imun dozare, tehnici foarte sensibile și specifice sunt: radioimun dozarea (RIA, Benson & Yellow, premiul Nobel 1977), metoda imunometrică (IRMA) cu anticorpi monoclonali multipli (are sensibilitate și specificitate maximă).

Principiul RIA constă în marcarea hormonului cu un izotop și competiția pentru anticorpus specific între hormonul marcat și cel nemarcat. Determinând cu un autogammaspectrometru emisia radioactivă a hormonului marcat liber în raport cu hormonul marcat legat (separarea lor se face prin precipitare cu al 2-lea anticorp - antigamaglobulină), se trasează o curbă standard față de care se calculează concentrația hormonului din proba biologică. RIA necesită cantități mici (0,3 mL lichid biologic) pentru o determinare, fiind o metodă sensibilă și specifică.

TEMA 26

Hormonii. Rolul biologic. Clasificarea, mecanismele de acțiune.

Mecanismele umorale de reglare a metabolismului. Hormonii hipofizei, hipotalamusului, glandei paratiroide

Experiența 1. Dozarea fosforului anorganic din serul sanguin.

Principiul metodei. Ionul PO_4^{3-} formează cu molibdatul de amoniu în soluție acidă fosfomolibdatul de amoniu care fiind tratat cu acid ascorbic formează un complex de culoare albastră. Intensitatea culorii este proporțională cu cantitatea de fosfor din proba de cercetat.

Mod de lucru. Într-o eprubetă de centrifugă se iau cu pipeta 1 ml de ser sangvin, 4 ml de apă distilată și 5 ml soluție de acid tricloracetic de 10%. După 10 minute proba se centrifughează. La 5 ml centrifugat se adaugă 1 ml soluție de molibdat de amoniu ce conține acid sulfuric, 0,2 ml soluție de acid ascorbic de 1% preparată în soluție de HCl de 0,1N și 1,8 ml de apă

distilată. După 20 minute de repaus la temperatura camerei, se citește extincția probei la fotocolorimetru. Citirile se fac în cuva de 1cm la filtrul de lumină roșu contra probei de control.

Proba de control se face la fel ca și cea de experiență, numai că în loc de centrifugat se iau 2,5 ml soluție de acid tricloracetic de 10% și 2,5 ml apă distilată.

Valoarea extincției probei experimentale este raportată la curba etalon.

Valorile normale ale fosforului anorganic sunt 0,58-0,84 mM/l (1,8-2,6 mg/100 ml).

Valoarea diagnostică. Fosforul mineral sanguin scade în hiperparatiroidism și crește în insuficiență renală, hipoparatiroidism, acromegalie, diabet, spasmofilie.

Teme pentru autopregătire

1. Noțiuni despre hormoni. Proprietățile generale și rolul hormonilor în organism.

2. Clasificarea hormonilor.

3. Sinteza, transportul, stocarea și metabolizarea hormonilor:

a) polipeptidici;

b) steroizi;

c) catecolaminelor;

d) tiroidieni.

4. Mecanismele de reglare a sintezei, excreției și acțiunii hormonilor:

a) conceptul sistemelor de reglare prin feed-back;

b) bioritmuri hormonale.

5. Structura receptorilor membranari și nucleari. Interacțiunile dintre hormon și receptor.

6. Mecanismele de acțiune ale hormonilor:

a) mecanismul membrano-intracelular. Rolul mesagerilor secunzi: AMPciclic, GMPciclic, ionii de calciu, diacilglicerolul și inozitoltrifosfatul, oxidul de azot;

b) mecanismul citozolic.

7. Hormonii hipotalamusului: liberinele și statinele. Reglarea secreției lor.

8. Hormonii adenohipofizari:

a) peptide derivate din pro-opiomelanocortină;

b) grupa hormonilor somatotropi;

c) grupa hormonilor glicoproteici.

Natura chimică, mecanismul de acțiune, efectul biologic, reglarea secreției și dereglarea ei. Utilizarea practică.

9. Hormonii neurohipofizari: vazopresina (hormonul antidiuretic) și oxitocina. Mecanismul de acțiune, efectele biologice. Diabetul insipid.

10. Hormonii glandei paratiroide: structura, reglarea și efectele biologice. Rolul $1,25(\text{OH})_2\text{D}_3$. Dereglările funcțiilor glandelor paratiroide.

Întrebări pentru autocontrol și situații de problemă

1. La baza mecanismului de acțiune a hormonilor stau proprietățile lor fizico-chimice. Elucidați mecanismul de acțiune asupra celulelor țintă a hormonilor: somatotrop, adrenalinei și estradiolului.

2. De ce administrarea cofeinei și teofilinei mărește concentrația de $3',5'$ -AMPc?

3. Depinde oare cantitatea de $3',5'$ -AMPc în celulă de proteina fixatoare de calciu – calmodulina?

4. Care sunt cauzele poliuriei în diabetul zaharat și nezaharat? Explicați mecanismele apariției și indicați tratamentul necesar.

5. De ce endorfinele se consideră ca opiu propriu al organismului? În ce constau perspectivele folosirii lor?

6. Care este legătura vitaminei D cu hormonii reglatori ai metabolismului calciului și fosforului în organism?

7. Mecanismul de acțiune al calcitoninei:

a) stimulează sau inhibă secreția ionilor de calciu în oase;

b) mărește sau micșorează concentrația ionilor de calciu în sânge;

c) reglează menținerea fosforului și calciului prin intermediul rinichilor.

8. Acțiunea cărora din hormonii enumerați mai jos este mediată de $3', 5'$ -AMPc:

a) corticotropină;

b) adrenalină;

c) insulină,

d) vazopresină;

e) tiroxină.

Hormonii pancreasului și glandei tiroide. Structura, biosinteza, rolul metabolic și reglarea secreției lor

Experiența 1. Dozarea calciului din serul sanguin.

Principiul metodei constă în titrarea directă a ionilor de calciu în mediul alcalin cu sarea de sodiu a acidului etilendiamintetraacetic (EDTA) în prezența murexidului, utilizat ca indicator.

Mod de lucru. 2 ml de ser sangvin diluați cu 50 ml de apă distilată în balon de 250 ml, se titrează cu EDTA n/100 până la virajul violet. Paralel se titrează și o probă în alb, folosind apă în loc de ser.

Formula de calcul: $\text{calciu, mg\%} = N \times 50 \times 0,2 \text{ mg}$, unde:

$N = n_1 - n_2$; n_1 - ml EDTA folosită la titrarea probei; n_2 - ml EDTA folosită la titrarea probei în alb. Prin metoda de mai sus se determină calciul total.

Valorile normale: 8-11 mg/100 ml (2,0-2,75 mM/l).

Valoarea diagnostică. Valorile crescute se întâlnesc în hipervitaminoza D, hiperparatiroidism, reumatism etc. Valorile scăzute se întâlnesc în rahitism, tetanie, nefroze.

Experiența 2. Identificarea tiroxinei.

Principiul metodei. La scindarea tiroxinei se formează iodură de potasiu, din care se elimină iodul liber, care unindu-se cu amidonul, dă o colorație albastră.



Mod de lucru. Într-o eprubetă obișnuită se introduc 20 picături de hidrolizat (ce conține tiroxină) la care se adaugă 1 ml de H_2SO_4 de 10%, 3 picături de amidon de 1% și 7 picături de iodură de potasiu.

Experiența 3. Studiarea compoziției chimice a insulinei. Din punct de vedere chimic, insulina este un polipeptid format din 51 resturi de aminoacizi, legați între ei sub forma a două lanțuri prin două punți disulfidice.

a) Reacția biuretică.

Principiul metodei. Legăturile peptidice ale proteinelor în mediu alcalin reacționează cu CuSO_4 , formând compuși colorați în roșu-violet.

Mod de lucru. La 10 picături soluție de insulină se adaugă 5 picături soluție de NaOH de 10% și 2 picături de sulfat de cupru de 1%. Eprubeta se agită. Apare culoarea violetă.

b) Identificarea sulfului (reacția Fol).

Principiul metodei. La degradarea proteinelor și peptidelor sub acțiunea hidroxidului de sodiu, din grupările sulfhidril se eliberează sulfurul sub formă de sulfură de sodiu care, reacționând cu plumbitul de sodiu, formează precipitatul de sulfură de plumb de culoare brună.

Mod de lucru. La 5 picături soluție de insulină se adaugă 5 picături soluție de reactiv Fol. După 1 - 2 minute de fierbere apare un precipitat brun, format din sulfură de plumb.

Teme pentru aut pregătire

1. Hormonii glandei tiroide. Biosinteza și secreția hormonilor tiroidieni.
2. Transportul și metabolismul hormonilor glandei tiroide.
3. Reglarea funcției tiroidiene. Acțiunea hormonilor tiroidieni. Consecințele metabolice ale acțiunilor celulare ale hormonilor tiroidieni.
4. Dereglările funcției glandei tiroide și metodele de tratament (hiper- și hipotiroidia).
5. Hormonii pancreasului. Structura, biosinteza și reglarea secreției hormonilor pancreatici.
6. Transportul și inactivarea insulinei. Formele de insulină în sânge.
7. Mecanismele de acțiune și efectele metabolice ale insulinei și glucagonului.
8. Sinteza în laborator a insulinei. Preparatele farmaceutice și folosirea lor.

Întrebări pentru autocontrol și situații de problemă

1. În ce constă importanța biologică a sintezei hormonilor sub formă de prohormoni și preprohormoni?
2. Cum se poate explica faptul că la incubarea țesuturilor ficatului cu tiroxină intensitatea respirației și termogeneza crește, dar concentrația de ATP nu se modifică?
3. Funcția somatostatinei secretată de hipotalamus și glanda pancreatică. Se poate folosi acest hormon în tratamentul unor forme de diabet zaharat?
4. În caz de hiperinsulinism se pot întâlni dereglări ale sistemului nervos. Explicați mecanismul apariției lor.
5. Care este geneza cetonemiei, cetonuriei, hiperglicemiei și glucozuriei în caz de diabet zaharat?

6. La unul din doi bolnavi cu insuficiență hipofizară se observă debilitate mintală. Care sunt cauzele patologiei?

TEMA 28

Hormonii suprarenalei. Structura, rolul metabolic, biosinteza și reglarea secreției lor. Hormonii sexuali. Hormonoizii

Experiența 1. Reacțiile de identificare a adrenalinei.

a) Reacția cu clorura de fier.

Principiul metodei. La interacțiunea adrenalinei cu clorura de fier (III) apare culoarea verde. Această reacție este caracteristică pentru inelul pirocatehinic din componența adrenalinei și noradrenalinei.

Mod de lucru. Într-o eprubetă se iau 10 picături soluție de adrenalină de 0,1% și se adaugă o picătură soluție de clorură de fier de 1%. La adăugarea a trei picături de soluție de hidroxid de sodiu de 10%, se observă o colorație roșie-vișinie.

b) Diazoreacția. La interacțiunea adrenalinei cu diazoreactivul, soluția se colorează în roșu ca urmare a formării unei combinații de tipul azocoloranților.

Mod de lucru. La 6 picături soluție de acid sulfanilic de 0,5% se adaugă 6 picături soluție de nitrit de sodiu de 0,5%. La diazoreactivul obținut se adaugă 10 picături soluție de adrenalină de 0,1% și trei picături soluție de hidroxid de sodiu de 10%. Lichidul se colorează în roșu.

Experiența 2. Reacția de identificare a 17-cetosteroizilor în urină.

Principiul metodei. 17-cetosteroizii în mediul alcalin reacționează cu m-dinitrobenzenul cu formare de produse de condensare de culoare roz-violetă.

Mod de lucru. Identificarea 17-cetosteroizilor se face *numai în eprubete și pipete uscate*.

La 20 picături de urină se adaugă 30 picături soluție alcoolică de m-dinitrobenzen de 2%. Eprubeta se agită și se adaugă 6 picături soluție de hidroxid de sodiu de 30%. Apare o colorație roz-violetă.

Teme pentru autopregătire

1. Hormonii medulosuprarenali (adrenalina și noradrenalina). Biosinteza, secreția și metabolizarea lor.

2. Mecanismul de acțiune și efectele fiziologice ale catecolaminelor. Feocromocitomul.

3. Hormonii corticosuprarenali: cortizolul și aldosteronul. Structura și etapele biosintezei de glucocorticoizi și mineralocorticoizi.

4. Transportul în plasmă, metabolismul și excreția hormonilor steroizi corticosuprarenali.

5. Reglarea secreției de glucocorticoizi și mineralocorticoizi.

6. Mecanismul general de acțiune a steroizilor corticosuprarenali.

7. Acțiunile biologice ale glucocorticoizilor. Rolul adaptiv în stres.

8. Efectele hormonilor mineralocorticoizi.

9. Tulburările secreției hormonilor corticosuprarenali (boala Addison; sindromul suprarenometabolic; boala Cohn).

10. Hormonii sexuali masculini. Structura, transportul plasmatic și metabolismul testosteronului.

11. Mecanismul de acțiune și efectele fiziologice ale androgenilor.

12. Controlul hipotalamo - hipofizar al secreției de androgeni testiculari.

13. Hormonii sexuali feminini. Secreția hormonală a ovarului, transportul plasmatic și metabolismul estrogenilor și progesteronului.

14. Controlul hormonal al funcției ovariene.

15. Acțiunile estrogenilor și progesteronului.

16. Steroizii anabolizanți ca preparate farmaceutice active.

Întrebări pentru autocontrol și situații de problemă

1. În caz de stres adrenalina stimulează scindarea glicogenului în ficat și în mușchi. Produsul final de scindare în ficat este glucoza, iar în mușchii scheletici glicogenul se include în glicoliză. De ce produsele finale de scindare a glicogenului în aceste două țesuturi sunt diferite?

2. Care sunt principiile și mecanismul de dezvoltare a diabetului steroid?

3. Toxina holerică provoacă pierderi de apă și ioni de Na^+ . Cum toxina acționează asupra concentrației de $3',5'$ -AMPc în celulele intestinului? Tactica de tratament.

4. Explicați apariția hiperpigmentației tegumentelor în boala Addison.

5. În practica oncologică, ca tratament suplimentar, se recomandă prescrierea hormonilor sexuali de sex opus. Explicați principiile biochimice ale acestui tratament.

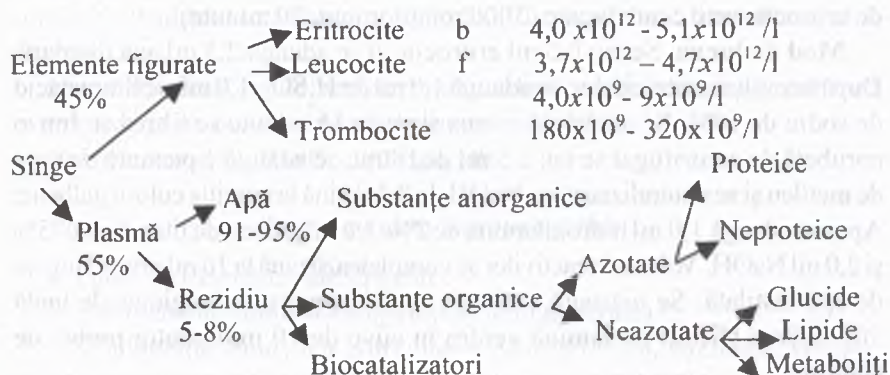
CAPITOLUL VIII

Biochimia sîngelui

Sîngele reprezintă 5-7,5% din greutatea corpului și alcătuiește la adult un volum total de 4,5-5,0 litri, adică 65-76,7ml/kilocorp. Sîngele este un țesut lichid alcătuit din elemente figurate (eritrocite, leucocite, trombocite) suspendate în plasmă (vezi schema de mai jos).

Plasma (de la gr. *plasmă* - formație) este o soluție apoasă de proteide și săruri minerale, tamponată la pH=7,35. Ea reprezintă 55% din sîngele total și diferă din punct de vedere fizico-chimic de acesta.

Hematiile (eritrocitele) reprezintă 44% din sîngele total, restul 1% - celelalte elemente figurate ale sîngelui.



Partea lichidă a sîngelui, care rămîne după îndepărtarea cheagului (format din celulele sanguine și fibrinogen), se numește *ser*. Serul conține macromolecule coloidale, în care predomină proteinele de tip albuminic, separate cu lichide și glucide, precum și molecule mici, organice și minerale. Spre deosebire de plasmă, serul nu conține fibrinogen. Pentru obținerea plasmei, sîngele se recoltează cu anticoagulant și apoi se centrifugează, ea constituind supernatantul. Deci, plasma reprezintă ser + fibrinogen și alți factori de coagulare.

Sîngele, împreună cu sistemul nervos, asigură legătura dintre toate organele organismului. Astfel, orice modificare a compoziției sîngelui semnalează o tulburare a stării fiziologice normale, deci, o stare patologică. De aceea analiza de laborator a sîngelui are o deosebită semnificație pentru diagnosticul bolii.

Pentru analizele de laborator se poate folosi sângele total, plasma sau serul după felul analizelor solicitate de către medicul clinician.

TEMA 29

Biochimia sîngelui. Metabolismul elementelor figurate ale sîngelui

Experiența 1. Determinarea cantitativă a ionilor de magneziu în eritrocite.

Principiul metodei. Ionul de magneziu în mediu bazic formează cu colorantul organic galbenul de titan, un complex colorat în roșu. Intensitatea culorii este direct proporțională cu concentrația ionilor de magneziu. Determinarea magneziului se realizează după separarea plasmei sanguine de eritrocite prin centrifugare (3000 rotații/minut, 30 minute).

Mod de lucru. Se iau 0,5 ml eritrocite și se adaugă 2,5 ml apă distilată. După hemoliza eritrocitelor, se adaugă 1,0 ml de H_2SO_4 , 1,0 ml wolframatacid de sodiu de 10%. Se amestecă intens și peste 15 minute se filtrează. Într-o eprubetă de centrifugat se iau 2,5 ml de filtrat, se adaugă 1 picătură de roșu de metilen și se neutralizează cu NaOH de 0,2N pînă la apariția culorii galbene. Apoi se adaugă 1,0 ml hidroxilamină de 2%, 1,0 ml galben de titan de 0,075% și 2,0 ml NaOH. Volumul reactivilor se completează pînă la 10 ml prin adăugare de apă distilată. Se măsoară extincția la colorimetru la lungimea de undă 500-560nm (filtrul de lumină verde) în cuve de 10 mm contra probei de control.

Proba de control se face la fel ca și proba de cercetat, numai că în loc de filtrat se ia apă distilată.

Valoarea extincției probei de cercetat este raportată la curba etalon.

Valorile normale: bărbați $1,95 \pm 0,19$ mM/l

femei $2,03 \pm 0,21$ mM/l

Valoarea diagnostică. Valori scăzute se întîlnesc în vărsături incoercibile și diaree accentuată, aldosteronism primitiv, ciroze hepatice, comă diabetică, tetanie, rahitism infantil, epilepsie, pancreatită acută, mixedem.

Valori crescute se întîlnesc în insuficiența renală acută și cronică, boala Addison, hipertiroidism.

Experiența 2. Determinarea glutationului redus.

Principiul metodei. Glutationul interacționează cu nitroprusiatul de sodiu, formând un complex colorat în roșu-violet. Intensitatea colorației este direct proporțională cu cantitatea de grupe tiol-reactive, din care în filtratul aprotic predomină glutationul.

Mod de lucru. 0,5 ml de masă eritocitară se triturează cu 5,0 ml de acid sulfosalicilic și se toarnă într-un cilindru gradat. În mojar se mai adaugă 5,0 ml de acid sulfosalicilic, se triturează și se toarnă în cilindru. Volumul lichidului este completat cu acid sulfosalicilic pînă la 15 ml și se incubează timp de 15 minute. Amestecul se filtrează, se iau 3,0 ml de filtrat într-o eprubetă care se pune în baia de apă la 10°C. Se adaugă 2,0 ml amestec de K_2CO_3 -NaCN și 2,0 ml de nitroprusiat de sodiu. Exact peste 2 minute se determină densitatea optică a soluției la 526 nm față de control. Controlul conține: 3,0 ml acid sulfosalicilic, 2,0 ml K_2CO_3 -NaCN și 2,0 ml nitroprusiat de sodiu.

Cantitatea glutationului se determină conform curbei etalon și se exprimă în grame la gram de proteine sau hemoglobină (Hb).

Valorile normale: 0,002-0,003 g/g Hb.

Teme pentru autpregătire

1. Funcțiile fiziologice ale sîngelui.
2. Componenta chimică a sîngelui (noțiuni generale).
3. Compoziția chimică a eritrocitelor: hemoglobina, enzimele, componentele organice nehemoglobinice și componentele minerale.
4. Metabolismul eritrocitului matur, caracteristicile particulare:
 - a) glicoliza și ciclul fosfogliceratului. Reglarea acestor căi metabolice. Semnificația biologică a 2,3-difosfogliceratului;
 - b) calea ciclului pentozofosfat;
 - c) particularitățile metabolismului energetic. Sinteza ATP;
 - d) utilizarea O_2 în eritrocite.
5. Compoziția chimică și particularitățile metabolice ale populației leucocitare din sîngele periferic. Afecțiunile ereditare ale leucocitului.
6. Compoziția chimică, particularitățile metabolice și funcțiile trombocitelor. Patologia biochimică a trombocitului.

Întrebări pentru autocontrol și situații de problemă

1. În sângele conservat, concentrația ATP se micșorează după prima săptămână. Explicați mecanismele biochimice ce duc la diminuarea nivelului ATP-lui în sângele conservat.

2. Unul din produșii finali ai ciclului pentozofosfaților este NADPH. Ce importanță are acest produs pentru biologia eritrocitului?

3. Funcția principală a granulocitului neutrofil este apărarea organismului de infecții prin fagocitoză. Fagocitoza este un proces complex constituit din trei etape: leucotaxia, fagocitoza propriu-zisă și bactericidia. Care sunt mecanismele biochimice ale bactericidiei?

4. În trombocite conținutul de ATP este de 150 de ori mai mare decât în eritrocite. De ce? Explicați.

TEMA 30

Biochimia sîngelui. Componenta chimică a plasmelor sanguine.

Ionograma. Echilibrul acido-bazic

Experiența 1. Determinarea concentrației de proteină totală în plasma (serul) sanguină prin metoda refractometrică (vezi tema nr. 3, exp. 5).

Experiența 2. Determinarea azotului rezidual din serul sanguin cu hipobromit (metoda Rappoport-Eihorn).

Principiul metodei. Proteinele din serul sanguin sunt sedimentate. Compușii azotați din filtratul aprotic sunt tratați cu soluție bazică de hipobromit, excesul căruia se determină prin titrare iodometrică.

Mod de lucru. Într-o eprubetă se introduc 1 ml de apă distilată, 0,1 ml ser sanguin și 4 ml de agent de precipitare (reactivul nr. 1), se amestecă și peste 15 minute se filtrează printr-un filtru umectat în prealabil cu apă.

Într-un pahărel sau balonaș se iau 4 ml de filtrat, se adaugă 5 ml soluție de lucru de hipobromit, conținutul se agită și se lasă în repaus timp de 1-2 minute. Se adaugă 0,2 ml soluție de KJ de 10%, 3ml soluție de HCl de 18%. Conținutul se agită și se titrează cu soluție de tiosulfat de sodiu de 0,005N pînă la culoarea slab galbenă. Se adaugă 2-3 picături de soluție de amidon de 0,25% și se continuă titrarea pînă la decolorarea soluției.

Paralel cu proba de cercetat se efectuează proba de control, care conține

4 ml agent de precipitare, 5 ml hipobromit, 0,2 ml soluție de KJ de 10%, 3 ml soluție de HCl de 18%. Proba de control se titrează ca și proba de analizat.

Pentru determinarea conținutului de azot rezidual, diferența, în ml, de tiosulfat consumat la titrarea probei de control (*C*) și celei de analizat (*A*) se multiplică cu coeficientul 21,42. Rezultatul se obține în mM/l:

$$(C - A) \cdot 21,42 = \text{azot rezidual (mM/l)}$$

Valoarea normală a azotului rezidual al sîngelui este de 14,28-28,56 mM/l (20-40 mg/100 ml).

Importanța clinico-diagnostică. Azotemia (creșterea azotului rezidual sanguin) poate fi relativă, când este condiționată de deshidratare, și absolută, fiind generată de retenția reziduurilor azotate (tulburarea funcției excretoare a rinichiului) sau în urma formării lor intense (catabolismul proteic sporit în tuberculoză, ciroza hepatică, pneumonie francă, boli infecțioase însoțite de febră etc.) Micșorarea conținutului de azot rezidual în sînge se observă în carența proteică.

Teme pentru autpregătire

1. Compoziția sîngelui. Substanțele proteice azotate ale plasmei sanguine:

a) Proteinele plasmatic. Albuminele, globulinele (fibrinogenul, transferina, ceruloplasmina, haptoglobinele, imunoglobulinele, glico- și lipoproteidele etc). Rolul, metodele de dozare și separare a proteinelor. Variațiile fracțiilor proteice în patologie.

b) Enzimele plasmatic. Clasificarea funcțională. Mecanismul disenzimiei plasmatic. Principalele enzime plasmatic cu valoare diagnostică.

c) Peptidele sanguine de valoare biologică (angiotensinele și kininele).

2. Compușii neproteici azotați ai plasmei sanguine. Azotul rezidual, fracțiile lui în normă și patologie.

3. Compușii organici neazotați ai plasmei sanguine. Importanța determinării lor.

4. Componentii plasmatici minerali. Rolul lor. Ionograma sîngelui.

5. Sistemele sanguine tampon. Noțiuni generale de echilibru acido-bazic (EAB), acidoze și alcaloze. Principalii indici ai EAB.

Întrebări pentru autocontrol și situații de problemă

1. Explicați și motivați mecanismul apariției edemației în următoarele boli:
a) glomerulonefrită; b) inanție; c) afecțiuni hepatice.

2. Cum se va modifica valoarea și fracțiile azotului rezidual (neproteic) din serul sanguin în următoarele afecțiuni: a) glomerulonefrită; b) comă hepatică. Motivați răspunsul.

3. Motivați scopul de prescriere a interferonului bolnavilor și persoanelor sănătoase.

4. Explicați și motivați direcția modificării rezervei alcaline a sîngelui în următoarele stări ale echilibrului acido-bazic: a) acidoză respiratorie; b) acidoză metabolică; c) alcaloză respiratorie; d) alcaloză metabolică.

5. La internarea bolnavului D, rezultatele investigațiilor biochimice indică creșterea activității plasmatice a următoarelor enzime: fosfataza alcalină, leucinaminopeptidaza, γ -glutamyltransferaza. La ce clasă se referă aceste enzime conform clasificăției funcționale a enzimelor plasmatice? Despre afectarea cărui sistem ne vorbesc rezultatele investigațiilor biochimice? Motivați răspunsul.

6. În urma examenului clinic la bolnavul A s-a presupus o afectare a mușchilor scheletici (distrofia musculară). Ce explorări enzimatică ați recomanda pentru confirmarea diagnosticului? Cum se vor modifica valorile normale ale activității enzimelor respective? Indicați clasa fermenților respectivi conform clasificării contemporane a enzimelor.

7. Cum se vor modifica fracțiile proteice sanguine în ciroza hepatică și în sindromul nefrotic? Motivați răspunsul.

8. Ce înțelegeți prin noțiunea de proteinele fazei acute? Enumerați aceste proteine. Cum se modifică spectrul fracțiilor proteice din sînge în această fază a procesului inflamator?

TEMA 31

Mecanismele biochimice ale transportului și schimbului de gaze în sînge. Hemostaza. Reglarea stării fluide a sîngelui

Experiența 1. Determinarea activității protrombinice (indicii protrombinic) a plasmei sanguine.

Principiul metodei. În exces de tromboplastină și conținut optimal de

Ca^{2+} , timpul de formare a cheagului în plasmă depinde de activitatea factorilor complexului protrombinic II, IX, X. Pe această bază, în amestecul de reacție se introduce tromboplastina tisulară și CaCl_2 . Ca sursă de factori ai complexului protrombinic servește plasma cercetată. Dacă în plasmă activitatea unuia sau a mai multor factori ai complexului protrombinic este redusă, atunci timpul formării cheagului este mai mare. Timpul de formare a cheagului crește în prezența anticoagulanților (în special a heparinei) sau la reducerea conținutului de fibrinogen în plasmă.

Mod de lucru. Într-o eprubetă cu pereți subțiri se iau 0,2 ml soluție de CaCl_2 de 0,05M și 0,1 ml suspensie de tromboplastină. Amestecul se incubează în baia de apă la temperatura de 37°C timp de 30 secunde. Apoi în eprubetă se introduc 0,1ml de plasmă cercetată și se pornește cronometrul. După fiecare 12-15 secunde, eprubeta se înclină la 45° și se fixează timpul apariției fibrelor sau cheagului de fibrină (timpul protrombinic). Analiza se repetă nu mai puțin de două ori. Diferența de timp în analizele paralele trebuie să difere nu mai mult de o secundă.

Rezultatul se exprimă sub formă de activitate protrombinică (indice protrombinic) a plasmelor (APP):

$$\text{APP} = \frac{A}{B} \cdot 100\%,$$

unde: A – timpul protrombinic al plasmelor sanguine a omului sănătos;

B – timpul protrombinic al plasmelor sanguine cercetate.

Pentru determinarea timpului protrombinic, în fiecare zi se utilizează o serie nouă de tromboplastină a omului sănătos, timpul protrombinic al căreia este indicat pe eticheta flaconului. Dacă activitatea tromboplastinei este redusă (timpul protrombinic este mărit de două ori), se folosește suspensia de tromboplastină de 2%.

Valoarea normală. Activitatea medie a protrombinei plasmatice a omului sănătos este de 80-100%.

Experiența 2. Determinarea timpului de recalcificare a plasmelor sanguine.

Principiul metodei. Determinarea timpului de recalcificare a plasmelor sanguine la adăugarea unei cantități optime de CaCl_2 .

Mod de lucru. Într-o eprubetă, instalată într-un pahar cu pereți transparenți, ce conține apă cu temperatura de 37°C, se introduc 0,2 ml soluție de CaCl_2 de 0,25M și 0,1 ml soluție de NaCl de 0,85%.

Peste 60 secunde, în eprubetă se adaugă 0,1 ml plasmă și se pornește cronometrul. Se determină timpul de coagulare a plasmei. Analiza se repetă de 2-3 ori.

Valoarea normală. Plasma omului sănătos, la adăugarea unei cantități optime de CaCl_2 , se coagulează timp de 60-120 secunde.

Importanța clinico-diagnostică. Micșorarea timpului de recalcificare a plasmei sanguine indică precoagularea sanguină, mărirea lui – hipocoagularea lui.

Experiența 3. Determinarea timpului trombinic al plasmei sanguine.

Principiul metodei. Se determină timpul trombinic de coagulare al plasmei sanguine la adăugarea trombinei cu activitate standard (15-18 sec). Trombina transformă fibrinogenul în fibrină fără participarea altor factori de coagulare.

Mod de lucru. Într-o eprubetă se iau 0,2 ml plasmă și se introduce în baia de apă la 37°C. Peste 60 secunde se adaugă 0,2 ml tromboplastină și imediat se cronometrează timpul. Se determină timpul de coagulare a plasmei. Analiza se repetă de 2-3 ori.

Valorile normale: 15-18 secunde.

Importanța clinico-diagnostică. Creșterea timpului trombinic se observă în caz de afibrinogenemie, hipofibrinogenemie, disfibrinogenemie, în sindromul de coagulare intravasculară diseminată, fibrinoliză acută, în afecțiunile grave ale ficatului, în prezența inhibitorilor trombinei în sânge.

Experiența 4. Metoda Rutberg de determinare a fibrinogenului.

Principiul metodei. La interacțiunea fibrinogenului cu CaCl_2 are loc coagularea cu retracția fibrinei.

Mod de lucru. Într-o eprubetă conică se ia 1 ml de plasmă transparentă și se adaugă 0,1 ml soluție de CaCl_2 de 5%, se agită. Peste 7-15 min, fibrina formată se înfășoară pe o baghetă de sticlă și se scoate din eprubetă. Fibrina se ia de pe bagheta de sticlă și se usucă cu ajutorul hîrtiei de filtru pînă cînd aceasta rămîne uscată. Fibrina uscată se cîntărește.

Valorile normale: 9-15 mg (2-4 g/l sau 5,9-11,7 mM/l).

Notă. Pentru plasma umană, coeficientul de recalcificare este 0,222 în g/l sau 0,293 în mM/l.

Importanța clinico-diagnostică. Micșorarea cantității de fibrinogen se observă în caz de afibrinogenemie, hipofibrinogenemie, disfibrinogenemie, în afecțiunile grave ale ficatului, în sindromul de coagulare intravasculară diseminată, fibrinoliză acută.

Mărirea concentrației de fibrinogen în plasmă se observă în infecții, în procesele inflamatorii acute, tromboze, tromboembolii, în timpul gravidității, după traume, naștere, operații.

Experiența 5. Proba cu etanol. Prin această metodă se pot determina derivații fibrinogenului: fibrina solubilă, fibrin-monomerii.

Principiul metodei. La interacțiunea fibrin-monomerilor cu fibrinogenul și fibrina are loc eliberarea fibrin-monomerilor, care se polimerizează formînd gel. Se urmărește apariția gelului după adăugarea soluției de etanol de 50%.

Mod de lucru. Într-o eprubetă se iau 0,15 ml soluție etanol de 50% și 0,5 ml plasmă. Eprubeta se agită și se lasă la temperatura camerei. Dacă peste 1-10 minute în eprubetă se formează un gel, testul este pozitiv. Apariția unei tulburări sau a unor fulgi, grăunțioare se consideră drept probă negativă.

Importanța clinico-diagnostică. Testul pozitiv este un criteriu diagnostic de laborator important pentru sindromul de coagulare intravasculară diseminată sau tromboză masivă, însoțită de activarea sistemului fibrinolitic.

Teme pentru aut pregătire

1. Hemoglobina – model ideal de proteină alosterică. Oxigenarea – deoxigenarea hemoglobinei. Modificările conformaționale ale hemoglobinei în aceste procese. Curba de oxigenare. Efectul Bohr.

2. Transportul O_2 și CO_2 de către sânge. Mecanismul biochimic. Importanța hemoglobinei în aceste procese și în menținerea constantă a pH-ului sangvin.

3. Noțiune de hipoxemie și hipoxie. Cauzele apariției lor. Hemoglobinopatiile.

4. Hemostaza. Rolul trombocitelor, substanțelor biologice active,

vitaminei K, ATP-ului, ADP-ului, prostaglandinelor, kininelor, kalicreinelor conform mecanismelor de desfășurare a hemostazei în următorii timpi:

- a) timpul parietal – caracteristica generală;
 - b) timpul plasmatic – factorii principali ai coagulării, mecanismele intrinsec și extrinsec de coagulare a sîngelui;
 - c) timpul fibrinolitic – sistemul anticoagulant, fibrinoliza.
5. Reglarea stării fluide a sîngelui.
 6. Indicii fundamentali de definire a fazelor coagulării. Coagulograma.
 7. Coagulopatiile. Noțiuni generale. Exemple.

Întrebări pentru autocontrol și situații de problemă

1. Creșterea afinității hemoglobinei pentru oxigen este exprimată prin:
a) creșterea P_{50} ; b) scăderea P_{50} ; c) P_{50} nu se modifică.
2. Specificați ce modificări se produc pe parcursul fixării oxigenului de hemoglobină:
a) pierderea unor aminoacizi;
b) ruperea unor punți saline;
c) acumulare de apă;
d) ruperea unor punți saline și pierderea 2,3-DFG;
e) acumulare de 2,3-DFG și ruperea de punți saline;
f) formarea de punți saline.
3. Specificați care este caracteristica “buzunarului hemic” al globinei, care asigură protecția împotriva oxidării ireversibile a fierului din hemoglobină:
a) caracterul hidrofob al aminoacizilor care tapetează acest buzunar;
b) caracterul hidrofil al aminoacizilor care tapetează acest buzunar;
c) dimensiunea mică;
d) prezența histidinelor proximală și distală (E_7 și E_8).
4. Bolnavul a fost tratat timp îndelungat de o boală infecțioasă intestinală. La incizie ocazională a degetului s-a observat hemoragie prelungită. Prezumția cauzei hemoragiei. Motivați răspunsul.
5. Se va deregla coagularea sîngelui și din ce cauză în următoarele stări:
a) icter parenchimos;
b) ciroză hepatică;
c) hipovitaminoza K.

Motivați răspunsul.

6. Din ce considerente pentru hemostază se efectuează transfuzia de sânge sau de plasmă nativă? Motivați răspunsul.

7. Cum se vor modifica indicii coagulogramei sangvine în hipo- și hipercoagulare comparativ cu valorile normale. Construiți un tabel.

TEMA 32

Colocviu la temele:

Hormonii. Sângele

TEMA 33

Biochimia țesuturilor și umorilor

a) Metabolismul mineral (apa și sărurile minerale)

Componența fluidică a organismului este prezentată prin apă și săruri minerale. Ultimele se găsesc în starea ionică cu realizarea unui echilibru între anioni și cationi.

Apa formează 50 – 70% din greutatea corporală și intră în componența tuturor celulelor. Ea îndeplinește diferite funcții:

- rol structural;
- mediul reacțiilor biologice;
- intervine prin H_3O^+ și OH^- în reacții de tamponare, hidroliză și cataliză;
- formează soluții adevărate și coloidale;
- favorizează disocierea electrolică a substanțelor;
- participă la reacții de hidratare și oxidare;
- intervine în procesul de termoreglare, având o căldură termică mare.

Deosebim apa *extracelulară* (20 – 25% din greutatea corporală), ce conține cantități mari de ioni de Na^+ , Cl^- , HCO_3^- , și apa *intracelulară* (50% din greutatea corporală), ce conține o cantitate mare de ioni de K^+ .

Menținerea volumului de H_2O la un nivel constant este asigurată de mai mulți factori:

- sistemul nervos contribuie la menținerea echilibrului hidric;
- apa se integrează prin senzația de sete;
- ficatul intervine la menținerea echilibrului prin proteinele sintetizate;

– glandele endocrine reglează metabolismul hidro-mineral prin hormonii: vazopresină, aldosteron, hormoni tiroidieni, insulină;

– apa se elimină prin rinichi, plămâni și respirație.

Substanțele minerale dizolvate în plasmă sunt în starea ionică, anioni și cationi, concentrația cărora în normă este egală.

Sodiul (Na^+), avînd o concentrație majoră în organism, participă la reglarea presiunii osmotice și echilibrului acido-bazic. Între concentrația intra- și extracelulară a ionului Na^+ există un echilibru, ce se realizează printr-un mecanism de transport activ la nivelul membranelor celulare, așa-numita pompă de electroliți.

Potasiul (K^+) – cationul spațiilor intracelulare. În celulă K^+ este legat de proteină, de glicogen, de resturi de fosfat. Hipopotasiemia poate duce la paralizia mușchilor intestinali, a membrelor și a mușchiului cardiac.

Calciul (Ca^{2+}) se întâlnește în organism în trei forme:

– ionizat sau difuzabil – singura formă funcțional activă;
– neionizat – reprezintă complecși solubili și difuzabili (citratul, chelații, etc.);

– calciu nedifuzabil, legat de proteină (în special de albumine).

Calciul are un rol plastic (întră în componența oaselor) și un rol dinamic (sub formă de ioni de Ca^{2+} participă la numeroase mecanisme vitale).

Magneziul (Mg^{2+}) este un macroelement al organismului. Funcțiile sale principale sunt:

– participă la procesul de creștere;
– activator în procesele ce necesită ATP;
– asigură permeabilitatea celulară;
– joacă un rol important în structura și funcțiile mitocondriilor și ribozomilor.

Din grupul oligoelementelor mai fac parte fierul, cuprul, nichelul, cobaltul ș. a.

Fierul se găsește în organism sub diferite forme: legat de porfirină, depozitat sub formă de feritină, transferină și fier feric. El îndeplinește rol structural (hemoglobina, mioglobina, hemenzimele) și dinamic, funcțional (schimburile energetice ale metabolismului celular).

Din anioni cei mai răspîndiți sunt fosforul, clorul, carbonatul.

Fosforul este prezent sub formă de:

– acid fosforic sau sărurile lui;
– monoesteri ai acidului fosforic;

- esteri ai acizilor organici;
- polimeri ai acidului metafosforic.

Rolul fosforului în organism este variat:

- structural;
- funcțional – prin participarea la metabolismul intermediar al glucidelor, lipidelor, proteinelor;
- energetic (ATP, fosfocreatina);
- component al coenzimelor (NAD⁺, TPP, PAP etc.).

Clorul (Cl):

- reglează presiunea osmotică;
- sub formă de HCl asigură pH-ul pentru activitatea peptidazelor gastrice.

Absorbția clorului se realizează în tractul digestiv printr-un mecanism de schimb cu ionul bicarbonat. În organism se conține sub formă de clorură de sodiu.

Experiența 1. Determinarea ionilor de clor în lichidele biologice (ser, urină) prin titrare mercurimetrică în prezența difenilcarbazonului ca indicator.

Principiul metodei. Ionii de clor se titrează cu nitratul de mercur în punctul echivalent. Excesul de nitrat formează cu difenilcarbazonul un complex de culoare albastră-liliachie.

Mod de lucru. Într-un pahar mic sau o eprubetă se iau cu pipeta 1,8 ml de apă distilată, se adaugă 0,2 ml lichid biologic cercetat și 4 picături soluție de difenilcarbazon. Amestecul se titrează cu nitrat de mercur din microbiuretă până la apariția colorației albastre-liliachii.

Pentru standardizarea soluției de nitrat de mercur, la 2 ml de soluție standard de clorură de sodiu de 0,01N se adaugă 4 picături de soluție de difenilcarbazon și se titrează ca și proba de cercetat.

Calculul se face după formula:

$$C = \frac{0,02 \times A \times 5000}{B} \text{ mM/l, unde:}$$

0,02 – numărul de mM de clor în ml soluție standard de clorură de sodiu;

A – cantitatea de nitrat de mercur, în ml, consumată la titrarea probei de cercetat;

B – cantitatea de nitrat de mercur, în ml, consumată la titrarea soluției standard de clorură de sodiu;

5000 – recalculare la un litru de lichid biologic.

Valori normale: serul sanguin - 96-108 mM/l sau 340-390 mg/100 ml;
urina – 170-210 mM/l sau 600-740 mg/100 ml.

Valoarea diagnostică. Hipercloremia se întâlnește în deshidratare (care nu e legată de diaree sau vărsătură), afecțiuni ale rinichilor, decompensare a inimii, în administrarea unei cantități mari de cloruri cu alimentele. Hipocloremia se întâlnește în diaree, vărsătură, stenoză pilorică, unele boli infecțioase și alte stări patologice.

Experiența 2. Dozarea calciului în serul sanguin (prin reacția de culoare cu murexid în prezența glicerolului).

Principiul metodei. Murexidul cu calciul în mediu alcalin formează un complex colorat, stabilitatea căruia se mărește în prezența glicerolului.

Mod de lucru. În eprubetă se iau 0,3 ml apă, 0,1 ml ser și 3 ml reactiv murexid-glicerol. Conținutul eprubetei se agită și peste 5 min se fotometrează la FEC (cuva – 1 cm, filtrul de lumină verde), față de proba de control care spre deosebire de cea experimentală, nu conține ser (în fiecare grupă se vor efectua 1-2 probe de control).

Calculul se face după curba etalon.

Prepararea reactivului murexidglicerol 20 mg de murexid se dizolvă în 10 ml soluție de KOH (4 N). La 1 ml de soluție căpătată se adaugă 10 ml apă distilată și 10 ml de glicerol. Conținutul eprubetei se agită.

b) Biochimia biogenezei urinei. Componentele patologice ale urinei.

Rinichiul este un organ cu important rol homeostatic. El menține constantă compoziția și volumul lichidului extracelular. Funcția principală a rinichilor este producerea urinei prin care se reglează tranzitul hidric, se elimină produsele finale ale metabolismului, substanțele în exces și cele străine ca atare sau produsele lor detoxificate.

Funcția homostatică a rinichiului se realizează prin următoarele căi:

a) reglarea volumului și osmolarității fluidelor organice prin procesele selective de resorbție sau secreție a ionilor și apei;

b) reglarea echilibrului acido-bazic în cooperare cu plămîinii și cu diferite sisteme tampon din spațiul extracelular;

c) eliminarea produselor finale solubile și insolubile ale metabolismului (uree, aminoacizi liberi, acid uric, creatină, creatinină, bilirubină conjugată, electroliți etc.), precum și a substanțelor străine metabolizate în organism;

d) participarea la unele procese metabolice de biosinteză și reglare: biosinteza, reglarea și secreția unor hormoni așa ca renina, eritropoietina, hidroxilarea vitaminei D și formarea formei active (1,25-dihidroxicalciferolul).

Formarea urinei se realizează în trei etape: filtrare glomerulară, resorbție tubulară și secreție tubulară. Lezarea structurii anatomice a rinichilor în diferite maladii provoacă și modificarea funcției lor.

Cunoașterea compoziției chimice a urinei are o importanță deosebită în diagnosticarea tulburărilor diferitelor organe și procese metabolice, precum și a rinichilor.

Datele calitative pe care le pune la dispoziție analiza urinei, alături de datele clinice pe care le obținem printr-un examen al bolnavului, asigură stabilirea unui diagnostic corect al unei maladii renale sau a unor maladii ce afectează alte organe.

Prin vasele renale timp de 24 ore trec cca 1000 l de sânge și se filtrează 180 l de *urină primară*. Dar numai aproximativ 1 % din ea se transformă în urină, cealaltă parte, împreună cu substanțele dizolvate în ea, se reabsorb în tubii proximali ai rinichiului. Timp de 24 ore se formează în medie la femei 1200 ml, iar la bărbați 1500 ml de urină secundară.

În urina diurnă se conțin în medie 40 g de substanțe organice și 20 g de substanțe anorganice. La analiza urinei trebuie cercetate proprietățile ei fizico-chimice: densitatea, culoarea, transparența, mirosul, cantitatea (diureza), componentele organice și anorganice.

Cantitatea de urină eliminată poate fi mai mică (oliguria), sau mai mare decât valorile normale (poliuria); poate avea loc și anuria – încetarea definitivă a eliminării de urină.

Culoarea urinei normale, de obicei, este galbenă cu diferite nuanțe – de la galben-palid până la galben-rosu. Aceasta depinde de conținutul în urină al unor pigmenți, în special, urocromul (de culoare roșie palidă). La folosirea în alimentație a unor legume (sfecă roșie), administrarea unor medicamente (amidopirină, antipirină) culoarea urinei este roză-roșiatică. Dacă în urină se conțin pigmenți sanguini, ea se colorează în roz sau brun; în prezența

pigmenților biliari – verde sau galbenă-brună; culoarea neagră – în alcaptonurie (determinată de prezența pigmenților, derivați ai acidului homogentizinic).

Prezența în urină a sîngelui, puroiului, proteinelor condiționează apariția unei opalescente și tulbureli și indică procese patologice în rinichi și căile urinare.

Experiența 1. Măsurarea densității urinei.

Principiul metodei. În normă, densitatea urinei măsurată la temperatura de 15°C variază în limitele 1,010 – 1,025. Densitatea depinde de cantitatea de substanțe dizolvate cu cantitatea de urină eliminată (corelație invers proporțională). Această corelație dintre densitatea și cantitatea de urină nu se observă în diabetul zaharat, cînd și cantitatea, și densitatea sunt mărite. Densitatea urinei se modifică în diferite patologii; în diabetul nezaharat se observă scăderea bruscă a ei.

Densitatea urinei se determină cu ajutorul areometrelor speciale – urometrelor. Se cunosc două tipuri de urometre: pentru urină de densitate mică și normală (cu gradații 1,000 – 1,030) și pentru urină de densitate mare (cu gradații 1,030 – 1,060).

Mod de lucru. Într-un cilindru suficient de larg, pentru a asigura plongarea urometrului, se toarnă urina astfel încît să nu se facă spumă. Dacă ea totuși s-a format, se înlătură cu ajutorul hîrtiei de filtru. În cilindru se introduce urometrul și după cîteva basculări se citește indicația lui. Citirea se face pe linia scării urometrului care corespunde meniscului de jos al lichidului. Citirea nu trebuie să se facă atunci, cînd urometrul este lipit de pereții interiori ai cilindrului.

Experiența 2. Determinarea acidității (pH-ului) urinei.

Aciditatea urinei este determinată de substanțele cu caracter acid (în special fosfatul monosodic NaH_2PO_4), disociate complet în urină. Pentru determinarea acidității urinei se folosește metoda colorimetrică.

Mod de lucru. În mijlocul fișiei de hîrtie indicator Rifan se aplică 1-2 picături de urină cercetată. Comparînd culoarea hîrtiei cu scara de culori etalon se determină valorile pH-ului urinei.

Experiența 3. Determinarea unor componenți normali și patologici ai urinei prin metoda expres cu benzi-test.

Cu ajutorul benzilor-test combinate (îmbibate cu indicatori și reactivi) este posibilă determinarea în urină a șase indici importanți: pH-ul, concentrația de proteine, glucoză, corpi cetonici, urobilinogen și sânge.

Mod de lucru. Se folosește urina centrifugată și bine amestecată. Toată fișia-test se introduce în vasul cu urină timp de o secundă. Excesul de urină se înlătură de pe fișie, aplicînd-o de pereții vasului. După 30-60 secunde culorile care apar se compară cu scara etalon. Culorile apărute numai la marginile benzii sau peste 2 minute nu prezintă importanță diagnostică. Cu benzile-test se examinează urina proaspătă sau păstrată nu mai mult de 4 ore la temperatura camerei.

Proteinele. În caz de proteinurie are loc modificarea culorii benzii-test de la galben la verde (0,3, 1,0, 5,0 g/l); proteinuria este considerată patologică dacă conținutul de proteină este mai mare de 0,25 g/l.

Glucoza. În caz de reacție pozitivă, culoarea se modifică de la oranj la brun după 60 secunde (5,55, 16, 65, 55, 15 mM/l). Culoarea se modifică și la o concentrație mică de glucoză (2,2 mM/l).

Corpii cetonici. În caz de reacție pozitivă, culoarea se modifică de la roză spre violetă (+, ++, +++). Sensibilitatea benzii-test față de acidul acetilacetic este mai mare decît față de acetonă, iar la acidul β -hidroxibutiric în general nu reacționează.

Limitele de sensibilitate: pentru acidul acetilacetic – 100 mg/l, pentru acetonă mai sus de 400 mg/l.

Urobilinogenul. În caz de reacție pozitivă, culoarea se modifică de la roză spre roșie (limita de sensibilitate este de 4 mg/l).

Singele. Pentru eritrocite și hemoglobină se folosește o scară specială de comparare. Eritrocitele libere se evidențiază sub formă de puncte separate sau aglomerații de culoare verde pe fond galben (5-10, 50, 250 eritrocite/ μ l). Culoarea verde uniformă indică hemoglobina liberă sau eritrocitele hemolizate, sau mioglobina (50-200 eritrocite/ μ l). În caz de conținut redus de sânge în urină sau cînd benzile sunt mai mult timp ținute în urină, reacția poate să apară deja după 1-2 minute.

Sursa de erori. Rezultate greșite pot fi obținute în caz cînd bolnavul

primește cantități mari de vitamină C, unele medicamente cu proprietăți oxidoreducătoare.

Experiența 4. Identificarea indicanolului.

Principiul reacției. Indanolul se transformă în indoxil după hidroliza prealabilă a legăturii esterice prin acțiunea unui acid mineral puternic și oxidarea ulterioară a indoxilului cu triclorura de fier cu formarea unui compus colorat.

Mod de lucru. La 4 ml de urină se adaugă 0,4 ml de soluție de acetat de plumb pentru precipitarea pigmentilor biliari, sărurilor și a altor substanțe care împiedică decurgerea reacției. Conținutul se filtrează.

La 1-2 ml de filtrat se adaugă un volum egal de reactiv Obermeyer, 1,0 ml de cloroform; conținutul se amestecă atent. Dacă stratul de cloroform (de la fundul eprubetei) se colorează în albastru sau roșu, el se aspiră și se transferă în altă eprubetă în care se adaugă câteva picături de tiosulfat de sodiu. În caz de reacție pozitivă, culoarea stratului de cloroform nu dispare la adăugarea tiosulfatului de sodiu. În normă reacția este negativă. Prezența în probă a urotropinei împiedică identificarea indicanolului.

Importanța clinico-diagnostică. Indanolul este sarea de potasiu sau sodiu a acidului indoxilsulfuric. În urina oamenilor sănătoși este prezentă în cantități infime, care nu pot fi identificate cu metode obișnuite. Cantități mai mari de indanol se conțin în urina animalelor erbivore și la oameni în caz de putrefacție intensă a proteinelor în intestin ca urmare a prezenței unei cantități mari de bacterii de putrefacție – în constipație, ocluzie intestinală.

Experiența 5. Identificarea mucopolizaharidelor (glicozaminglicanilor).

În urina diurnă a omului sănătos se conțin 2,7-7,5 mg de mucopolizaharide (în special condroitinsulfat A și C). În gargoilism și boala Gunter se observă creșterea eliminării mucopolizaharidelor cu urina (mucopolizahariduria) – până la 30-80 mg/24 ore.

Principiul probei Berri-Spinanger. La interacțiunea albastrului de toluidină cu mucopolizaharidele în mediu acid se obține o culoare roșie (metacromazia).

Mod de lucru. Pe o bandă de hîrtie de filtru, la distanța de 1 cm se aplică cu micropipeta 0,005, 0,01 și 0,025 ml de urină. Fișia se usucă la

temperatura camerei și după aceasta se introduce în soluție de albastru de toluidină de 0,04% timp de un minut.

Banda se scoate din soluție și se spală în soluție de acid acetic de 10%. Dacă concentrația de mucopolizaharide în urină este mai mare de 10 mg/dl, pe unele pete de urină se obține o culoare roșie.

La nou-născuți, în primele două săptămâni de viață, reacția este negativă; reacția pozitivă pronunțată este caracteristică pentru gargoilism.

c) Biochimia ficatului

În organismul omului și al animalelor, ficatul reprezintă unul din cele mai importante organe. În decursul evoluției lumii vii, ficatul a dobândit diferite funcții biochimice, devenind locul unde se produc majoritatea proceselor metabolice. De aceea el este considerat laboratorul biochimic al organismului animal.

Perturbarea metabolismului atrage după sine modificarea funcțiilor și a structurilor ficatului și a organismului în întregime.

La om greutatea ficatului reprezintă în medie 1/40 din masa organismului, ceea ce constituie aproximativ 1500 g.

Funcțiile ficatului:

a) eliberează în mod continuu în sânge substanțe nutritive chiar și atunci când organismul nu primește alimente (scindează glicogenul cu eliberare de glucoză, oxidează acizi grași și formează corpi cetonici);

b) depozitează surplusul de substanțe hrănitoare și vitamine;

c) întreține unitatea contradictorie dintre sinteză și catabolism;

d) intervine activ în homeostaza mediului intern;

e) sintetizează ureea;

f) secretă bila, necesară digestiei (activării lipazei) și absorbției acizilor grași. În componența bilei sunt eliminate diferite substanțe din organism (bilirubina, colesterolul ș. a.).

g) îndeplinește funcția de detoxicare a organismului.

Ficatul participă la:

1. Metabolismul glucidelor - eliberează glucoza în sânge (mobilizarea glicogenului), reduce hiperglicemia (sinteza glicogenului), reglînd astfel nivelul de glucoză; transformă galactoza și fructoza în glucoză; asigură reacțiile de gluconeogeneză - sinteza de glucoză și glicogen pe seama unor substanțe neglucidice (acidul lactic, acidul piruvic, aminoacizii glucoformatori).

2. Metabolismul lipidelor. Ficatul este organul principal de sinteză a lipidelor

din glucide, a fosfolipidelor și lipoproteidelor; corpiilor cetonici și colesterolului din acetyl-CoA.

3. Metabolismul proteic. Ficatul reține o mare parte a aminoacizilor absorbiți din intestin și sintetizează proteine specifice după necesitățile organismului. Cele mai importante proteine plasmatiche se formează în ficat. Astfel, din ficat trece în plasmă fibrinogenul, protrombina, proaccelerina, proconvertina, fracțiile α - și β -globulinice și albuminele. În organismul uman ficatul este sediul celor mai active procese de dezaminare a aminoacizilor. La mamifere ficatul este locul principal al ureogenezei. Amoniacul rezultat prin dezaminare intră în ciclul ornitinic și se sintetizează ureea.

4. Rolul protector al ficatului prin care se asigură detoxicarea toxinelor endo- și exogene și inactivarea hormonilor și substanțelor biogene. Aceste substanțe în organism sunt supuse unor transformări care duc la formarea de compuși mai puțin toxici, mai solubili, mult mai difuzibili și, astfel, mai ușor excretabili. Ficatul pune în funcție o serie de procese fizico-chimice, cum sunt reacțiile de oxidare, reducere, metilare, acetilare, conjugare ș. a. După S. Ham (1983), în ficat au loc circa 500 de reacții.

În diferite afecțiuni, însoțite de leziuni ale ficatului, se modifică starea funcțională a acestui organ, spectrul enzimatic și al metaboliților în sânge ceea ce facilitează diagnosticul.

Experiența 1. Determinarea activității pseudocolinesterazei în serul sanguin.

Principiul metodei. Pseudocolinesteraza hidrolizează acetylcolinul, formând acidul acetic și colina. Acidul acetic modifică pH-ul soluției tampon, fapt determinat colorimetric după schimbarea culorii indicatorului.

Mod de lucru. În eprubetă se introduc 5 ml soluție tampon de veronal, 0,2 ml apă distilată și 0,1 ml ser. Amestecul se incubează 5 minute la 37°C. Se adaugă 0,2 ml soluție de prozerină, apoi se măsoară densitatea optică a soluției la FEC în cuve de 5 mm, filtrul de lumină verde, față de martor. Martorul se prepară ca și soluția experimentală, cu excepția că soluția de prozerină se adaugă concomitent cu acetylcolinul.

Calculul. Din extincția martorului se scade extincția experienței și după valoarea obținută, conform curbei de calibrare, se determină activitatea pseudocolinesterazei.

Valorile normale: 160-340 $\mu\text{M/oră ml}$.

Importanța clinico-diagnostică. Pseudocolinestrază este o enzimă secretoare hepatică, ce relevă capacitatea biosintetică a hepatocitelor. Activitatea ei se micșorează în toate afecțiunile hepatice, gradul diminuării corelînd cu gradul afectării organismului și volumul țesutului deteriorat.

Experiența 2. Determinarea ceruloplasminei în serul sanguin.

Principiul metodei. Ceruloplasmina oxidează p-fenilendiaminoclorura, ceea ce poate fi determinat fotocolorimetric.

Mod de lucru. În două eprubete se introduc câte 0,1 ml ser, 1 ml p-fenilendiaminoclorură și 2 ml soluție tampon acetat. În eprubeta martor se introduce imediat 1 ml de azidură de sodiu. Eprubetele se agită și se incubează 60 minute la 37°C. După incubare, în eprubeta experimentală se adaugă 1 ml de azidură de sodiu. Se agită ambele eprubete și conținutul lor se aduce pînă la 10 ml cu soluție de NaCl de 3%. Probele imediat se colorimetrează, experiența față de martor, în cuve de 10 mm, filtrul de lumină verde.

Calculul: Ccerulop. = E 100 (unități convenționale).

Valorile normale: 24,6-26 UC.

Importanța clinico-diagnostică. Ceruloplasmina este o proteină hepatospecifică cu funcții duale: peroxidazică și transportator de Cu^{2+} . Cantitatea ei este drastic micșorată sau ea lipsește totalmente, de exemplu în afecțiunea Wilson (ereditară). Cantitatea ceruloplasminei crește semnificativ în melanom și schizofrenie.

Teme pentru aut pregătire

1. Apa:

- proprietățile fizico-chimice;
- ionizarea și produsul ionic al apei;
- rolul apei în organism;
- repartitia apei în organism;
- necesarul zilnic, pierderile și excesul de apă;
- apa endogenă;
- patologia: bilanțul pozitiv și negativ;
- sindroame clinice: poliuria, oligouria, nicturia, anuria.

2. Sărurile (elementele minerale):

- rolul metabolic (generalități);

- macroelemente: sodiu, potasiu, calciu, clor, magneziu, fosfor, fier, sulf etc.

- rolul metabolic;

- presiunea osmotică: soluții izo-, hiper-, hipotonice, ionograma;

- microelemente: cupru, mangan, zinc, cobalt, molibden, seleniu, iod etc.;

- rolul în reacțiile metabolice.

3. Reglarea metabolismului hidro-salin:

- sistemul neurohormonal (vasopresina, aldosteronul);

- sistemul renină-angiotensină.

4. Mecanismul formării urinei. Noțiune despre clearance.

5. Componentii normali și patologici ai urinei. Mecanismul formării și importanța clinico-diagnostică a identificării și determinării lor.

6. Rolul ficatului în integrarea metabolismului proteic, glucidic, lipidic.

7. Rolul ficatului în dezintoxicare:

- faza reacțiilor de oxido-reducere: caracteristica, importanța lanțului microsomial de oxidare;

- faza reacțiilor de conjugare: principalii agenți și enzime conjugate, reacțiile.

Întrebări pentru autocontrol și situații de problemă

1. Ce proteine plasmatice se sintetizează integral în ficat – albuminele, α -, β - sau γ - globulinele? Care sunt consecințele diminuării biosintezei lor?

2. De ce ureogeneza este un proces specific hepatic?

3. Care este legătura nemijlocită dintre ciclul pentozofosfaților și:
a) procesele de dezintoxicare hepatică; b) biosinteza lipidelor în ficat?

TEMA 34

Biochimia țesutului conjunctiv și osos

Țesutul conjunctiv este cel mai răspândit din organism, formând carcasa de sprijin și învelișul exterior al corpului. Componenta obligatorie a tuturor țesuturilor alcătuiește, împreună cu sîngele, mediul intern al organismului.

Funcțiile țesutului conjunctiv:

1. De sprijin (oasele, mușchii, tendoanele, pielea, alte sisteme care formează carcasa organismului și asigură locomoția).

2. Trofică (vasele asigură trofica).

3. De depozitare (lipide, pigmenți, apă, etc.)

4. De protecție (pielea, învelișurile seroase, capsulele - toate sunt bariere împotriva răspîndirii infecțiilor).

5. Reparativă (adaptarea plastică). Acest țesut păstrează capacitatea de proliferare, astfel completîndu-se defectele apărute (cicatrizarea).

6. De lubrifiere și amortizare a șocurilor mecanice, asigurînd elasticitatea țesuturilor și organelor.

7. Adezivitatea celulară.

8. Influențează forma, proliferarea, migrarea și dezvoltarea celulelor în cadrul evoluției celulare.

Compoziția chimică și structura.

Țesutul conjunctiv este alcătuit din mai multe componente:

1. Anumite tipuri de celule: fibroblaști (predomină în fibrele de legătură), condroblaști (care formează cartilajele), osteoblaști (care intră în structura oaselor), plasmocite, macrofagi, etc.

2. Matricea extracelulară (intercelulară), reprezentată prin proteine fibrilare incluse într-un gel polizaharidic hidratat. Proteinele și polizaharidele interacționează formînd structuri tridimensionale (proteoglicani).

Matricea intercelulară este constituită din fibre, spațiile dintre care sunt completate cu substanță bazală, alcătuită din complexe proteoglicidice.

Componenta fibrilară este reprezentată prin fibre de collagen (care predomină) și elastină, precum și de alte proteine (fibronectina, laminina, etc.).

Așadar, matricea intercelulară prezintă două componente:

1. *Componenta proteică*, reprezentată prin fibre de collagen (proteina principală) și în mai mică măsură de elastină.

– Collagenul, cea mai răspîdită proteină din organism, constituie 25-30% din totalitatea proteinelor corpului. Această proteină nu se dizolvă în apă, posedă elasticitate redusă, conferă rezistență la tracțiuni, funcția principală fiind păstrarea integrității structurii țesuturilor. Spre deosebire de alte proteine, în collagen se constată un conținut mare de glicină, prolină, hidroxiprolină și hidroxilizină.

Hidroxilizina și hidroxiprolina formează legături de hidrogen între lanțurile peptidice, stabilizînd astfel molecula.

Hidroxilarea prolinei este catalizată de către o hidroxilază cu participarea vitaninei C. În scorbut se sintetizează un collagen instabil. În consecință, parodontiul și vasele sangvine devin fragile, apar hemoragii peteșiale, stomatite, ulceratii cu toate consecințele acestora.

2. *Componenta glucidică.* Gelul polizaharidic din matricea extracelulară este constituit din glicozaminoglicani (denumirea mai veche mucopolizaharide acide). Glicozaminoglicanii atribuie acestui țesut maleabilitate, elasticitate și viscozitate înaltă. Ei se află în complexe cu proteinele, formând proteoglicani (mucoproteide), al căror conținut glucidic este de cca 90-95%. Funcția principală a proteoglicanilor este cea de control a deplasării apei și a electroliților extracelulari.

Caracteristica generală a glicozaminoglicanilor

1. Sunt polianioni care conțin grupe acide și de aceea fixează cationii (Na^+ , K^+ , Ca^{++}).
2. Datorită caracterului hidrofil tind să formeze agregate.
3. Reglează permeabilitatea.
4. Asigură elasticitate și stabilitate față de compresii.
5. Interacționează specific cu collagenul, elastina, fibronectina, laminina și alte proteine din matrice.
6. Contribuie la turgescență.
7. Împiedică migrarea celulară.
8. Au rol anticoagulant (heparina).

Natura chimică. Glicozaminoglicanii sunt polimeri liniari alcătuiți din unități dizaharidice repetabile ce conțin o hexozamină (glucozo-sau galactozamină) și un acid hexuronic (glucuronic, galacturonic, iduronic). În majoritatea cazurilor, toate unitățile dizaharidice conțin gruparea sulfat, legată covalent.

Principalii reprezentanți: cheratonsulfatii, acidul hialuronic, condroitinsulfatii, dermatansulfatul, heparina, heparansulfatul.

Proteoglicanii (mucoproteide), conținând condroitinsulfat, se asociază prin intermediul unor proteine de legătură cu acidul hialuronic formând agregate supramoleculare de dimensiuni foarte mari (cu masa moleculară de ordinul sutelor de milioane).

Colagenozele sunt afecțiuni ale țesutului conjunctiv caracterizate prin modificări calitative și cantitative ale collagenului.

Din acest grup de boli fac parte:

1. Lupusul eritematos.
2. Osteoartrita.

3. Artrita reumatismală.

4. Unele afecțiuni ereditare.

În unele colagenoze defectele metabolice sunt elucidate. De exemplu, în poliartrita reumatoidă s-a constatat o activitate anormal de mare a enzimelor proteolitice lizozomale. Ca urmare, proteinele țesutului conjunctiv (în special collagenul) sunt degradate hidrolitic. Numărul fibrelor de collagen din țesutul respectiv se reduce și în locul lor apar infiltrate inflamatorii. În această boală sunt degradate parțial și macromoleculele de acid hialuronic din lichidul sinovial.

În colagenozele ereditare sunt implicate defecte enzimatice care conduc la fragilitatea și hiperextensibilitatea unui număr mare de țesuturi. Printre aceste defecte enzimatice mai frecvente sunt deficiențele de lizin hidroxilază, procologen-N-peptidază, procologen-C-peptidază. Asemenea deficiențe enzimatice, împreună cu tulburările metabolismului cuprului, se întâlnesc în sindromul Ehlers-Dantos și Menkes. Lipsa oricărei enzime necesare sintezei de procologen și modificările ce au loc după eliberarea lui din celulă, reprezintă cauze potențiale pentru apariția unei boli ereditare.

Colagenozele determinate genetic nu sunt provocate întotdeauna de lipsa enzimelor implicate în metabolismul collagenului. De exemplu, în sindromul Morfan lanțurile α_2 sunt mai lungi și lipsite de funcționalitate, ceea ce duce la stabilirea unor legături anormal încrucișate.

În maladia numită *osteogenesis imperfecta* se constată o dezorganizare totală a țesutului conjunctiv din tendoane, ligamente, aparatul digestiv, schelet și scleră. În cazul acestei afecțiuni, în fibroblaști se sintetizează un collagen anormal ale cărui molecule cuprind trei lanțuri polipeptidice identice de tip α . Aceste lanțuri polipeptidice înlocuiesc collagenul normal, constituit dintr-un lanț de tip α_1 și două lanțuri de tip α_2 . Această diferență structurală are multiple repercusiuni defavorabile care se manifestă la nivelul organelor menționate: sclera este albastră, auzul redus, oasele se deformează și se fracturează ușor etc.

Există, de asemenea, *modificări calitative dobândite* însoțite de schimbări calitative ale componentelor țesutului conjunctiv. De exemplu, în scorbut, diabet zaharat, hiperparatiroidism etc., au loc de asemenea modificări în biosinteza și degradarea componentelor țesutului conjunctiv (collagen, elastină, proteoglicani).

În scorbut are loc un deficit de prolihdroxilază din cauza insuficienței vitaminei C care o activează. Ca urmare, prolina nu se hidroxilează în hidroxiprolină, lizina în hidroxilizină și astfel întreaga structură a collagenului se alterează (se formează un collagen instabil, flax); paradonțiul este instabil și de aceea dinții cad, iar mucoasa cavității bucale prezintă ulcerații. Din cauza deteriorării membranei bazale, capilarele devin permeabile, fragile, apar hemoragii peteșiale pe piele și organe, uneori hemoragiile sunt masive.

În caz de diabet zaharat se remarcă o îngroșare a țesutului conjunctiv din pereții vaselor sangvine ale retinei și ale altor țesuturi. Aceste modificări pot conduce la scăderea vederii și chiar la orbire.

Unele tulburări renale pot fi atribuite îngroșării țesutului conjunctiv la nivelul glomerulului.

Mucopolizaharidozele. Din acest grup fac parte afecțiunile determinate de defecte genetice ale enzimelor ce scindează componenta glucidică a țesutului conjunctiv. Aceste defecte sunt însoțite de depozitarea în cantități mari în țesuturi și organe a glicozaminoglicanilor și excreția excesivă a lor cu urina.

Acumularea acestor substanțe în diferite țesuturi antrenează multiple și variate modificări tisulare: schimbări în structura scheletului, întârzieri în dezvoltarea organelor, acuitate auditivă scăzută sau chiar surditate, retard mintal, tulburări cardio-pulmonare, hepatosplenomegalie, cataractă, atrofia nervului optic, reducerea tonusului muscular etc.

Deregările descrise pot fi mai mult sau mai puțin pronunțate, în dependență de tipul afecțiunii.

În urină este majorată excreția dermatan- și keratansulfatilor, a condroitinsulfatului, cifrele atingând valori de 100-200 mg în 24 de ore, în loc de cca 15 mg, ca la persoanele sănătoase.

Actualmente sunt descrise 7 tipuri clinico-biochimice de mucopolizaharidoze, în dependență de enzima deficitară și de acumularea glicozaminoglicanilor în țesutul conjunctiv.

Țesutul osos prezintă una din varietățile țesutului conjunctiv cu componență chimică complexă și proprietăți mecanice caracteristice (rezistență mecanică mare și elasticitate redusă).

În afară de elemente celulare (osteoblaste, osteoclaste etc.) în țesutul osos se disting trei componente structurale: componenta minerală

predominantă (constituie 70% din greutatea osului; matricea organică – cca 20% și apa – 2–10%).

Compozenții minerali (95%) sunt reprezentați de calciu, fosfați și carbonați (fosfatul tricalcic, carbonatul de calciu) care sunt asociați în apatite microcristaline cu formula $[\text{Ca}(\text{Ca}_3(\text{PO}_4)_2)_2]^{2+}2\text{X}$ în care “X” reprezintă anioni (CO_3^{2-} , HO^- , F^-), când “X” este HO^- combinația se numește hidroxiapatită $\text{Ca}_{10}(\text{PO}_4)_6(\text{OH})_2$.

Substanța minerală a osului se modifică în tot cursul vieții.

Substanțele organice alcătuiesc matricea osului, numită osteoid, reprezentată în principal prin collagen aflat sub formă de fibre rezultate din agregarea fibrilelor cu structură periodică.

În afară de collagen, în osteoid au fost identificate și alte proteine printre care și osteocalcina, bogată în acid carboxiglutamic, proteina osoasă morfogenetică cu capacitate de a induce diferențierea în cartilaj a celulelor țesutului conjunctiv din măduva osoasă, etc.

Matricea organică a osului mai conține proteoglicani (cca 4%), care includ glicozaminoglicani prezenți și în țesutul conjunctiv. Proteoglicanii înconjoară fibrele de collagen stabilind legături ionice cu acestea, iar pe complexul astfel format sunt ancorate cristale constituite din substanța minerală.

Procolagenul solubil, cât și proteoglicanii matricei osoase, sunt sintetizați de către osteoblaste. Aceste celule mai conțin glicogen și enzimele de degradare a acestuia, fosfataza alcalină și ARN, participant la sinteza proteinelor.

Osteoclastele conțin enzime, în special pe cele cu activitate proteolitică intensă (contribuie la resorbția osului).

Datorită funcțiilor opuse ale acestor două tipuri de celule (osteoblaste și osteoclaste), osul se află într-o permanentă distrugere și refacere, adică într-o reînnoire permanentă.

Mineralizarea osului presupune desfășurarea simultană a creșterii concentrației ionilor fosfatici (HPO_4^{2-}) și de calciu (Ca^{2+}), precum și realizarea unui pH bazic. Procesul are loc în regiuni speciale, situate între fibrele de collagen, numite centre de cristalizare. Factorul determinant este aranjarea reciprocă a moleculelor de tropocolagen învecinate în așa mod că fiecare moleculă este deplasată de cea alăturată cu un sfert din lungimea ei, fapt ce îi conferă fibrei un aspect striat.

În asemenea zone proteoglicanii degradează, eliberînd Ca^{2+} , osteoblastele elimină fosfataza alcalină, care va scinda esterii fosforici (de exemplu glicerofosfatul), sporind astfel concentrația fosfatului. Ionii HPO_4^{2-} și Ca^{2+} sunt fixați pe matricea osului, ulterior ei interacționează cu formarea de CaHPO_4 .

În mediul alcalin (alcalinizarea mediului se datorează hormonilor steroizi care inhibă glicoliza și deci reduc conținutul piruvatului și lactatului), fosfatul monoacid de calciu trece în fosfat neutru tricalcic – $\text{Ca}_3(\text{PO}_4)_2$, care prin înglobare de alți ioni formează cristale de hidroxil apatită. Crescînd, cristalele dislocuiesc proteoglicanii și apa. Osul mineralizat practic este lipsit de apă.

Formarea și dislocarea osului sunt asigurate de diferite mecanisme regulatorii:

- parathormonul (acțiune osteolitică);
- tiroxina (favorizează osificarea epifizelor oaselor lungi);
- calcitonina (intensifică fixarea calciului în oase);
- somatotropina (favorizează biosinteza collagenului și a proteoglicanilor; sporește osificarea);
- estrogenii (intervin favorabil în formarea oaselor lungi).

Evident, că hiper- sau hiposecreția oricăruia din acești hormoni va antrena tulburarea proceselor de formare sau dislocare osoasă.

La reglarea metabolismului țesutului osos contribuie de asemenea diferite vitamine: D, A, K, C.

Experiența 1. Determinarea conținutului total de prolină și hidroxiprolină în urină.

Principiul metodei. Prolina este oxidată în oxiprolină cu peroxidul de plumb. Oxiprolina formată, condensîndu-se cu p-dimetilaminobenzaldehida formează un produs de culoare portocalie. Intensitatea culorii este direct proporțională cu cantitatea sumară de prolină și hidroxiprolină.

Mod de lucru. În eprubetă se iau 2,5 ml urină (în care prolina a fost oxidată în oxiprolină), 2,5 ml apă, 0,5 ml soluție p-dimetilbenzaldehydă de 5% și 1 ml soluție de HCl de 2N.

Eprubeta se încălzește în baia clocotindă timp de 1 minut. apoi se răcește și peste 5-10 minute se măsoară densitatea optică a probei de cercetat la FEC (filtrul de lumină verde, cuva – 10 mm) față de control, care se efectuează

identic ca proba de experiență, numai că în loc de urină în eprubetă se introduce apă.

Notă. În fiecare grupă se vor efectua 1-2 probe de control.

Calculul se efectuează după curba etalon.

Importanța clinico-diagnostică. Conținutul prolinei și hidroxiprolinei crește în reumatism, pneumonii, fracturi, procese distructive etc.

Experiența 2. Determinarea activității fosfatazei alcaline.

Principiul metodei. Sub influența fosfatazei alcaline, β -glicerofosfatul scindează fosfatul anorganic a cărui cantitate este direct proporțională cu activitatea enzimei. Cantitatea fosforului este determinată colorimetric cu ajutorul molibdatului de amoniu în prezența acidului ascorbic. Produsul reacției (albastru de molibden) colorează soluția în albastru. Intensitatea culorii este direct proporțională cu cantitatea fosfatului, și deci cu activitatea enzimei.

Mod de lucru. În două eprubete (de experiență și de control) se introduc câte 0,1 ml ser sanguin (sau salivă) și câte 1 ml soluție de β -glicerofosfat ($\text{pH} = 9,0$). În eprubeta de control suplimentar se mai introduc 0,9 ml soluție de acid tricloracetic de 10%. Ambele eprubete se introduc în baia de apă pe o oră (37°C). Apoi în eprubeta de experiență se introduc 0,8 ml soluție de acid tricloracetic de 10%. Conținutul eprubetelor se filtrează în alte două cilindre sau eprubete cu volumul de 10 ml (respectiv de control și de experiență). Precipitatul rămas pe filtru se spală cu 1 ml apă; volumul soluțiilor din eprubete se completează cu apă până la 5 ml și apoi se determină conținutul fosfatului anorganic în proba de experiență și cea de control. Pentru aceasta, în fiecare eprubetă se introduc câte 1 ml reactiv molibdenic și câte 0,5 ml soluție de acid ascorbic de 0,5%. Volumul ambelor eprubete se completează cu apă până la 10 ml.

Peste 5 minute se măsoară densitatea optică a probelor față de apă (cuva de 10 mm, filtrul de lumină roșie).

Calculul se efectuează după curba etalon. Diferența dintre conținutul fosforului în proba de experiență și cea de control exprimă activitatea enzimei (în mg/100 ml ser sau salivă).

Valorile normale: 2-4 mg % (la vîrstnici) și 5-15 (la copii).

Importanța clinică. Activitatea fosfatazei alcaline este crescută în rahitism, afecțiuni hepatice, colestază, ciroză hepatică.

Experiența 3. Determinarea activității fosfatazei acide.

Principiul metodei și modul de lucru sunt identice cu cele ale fosfatazei alcaline cu excepția că pentru determinarea fosfatazei acide se folosește soluție de β -glicerofosfat cu pH = 4,8.

Fosfataza acidă se conține în diferite organe și țesuturi (rinichi, oase, ficat, celulele singelui, prostată). Deosebit de bogat în această enzimă este țesutul prostatei, unde activitatea este de 100 ori mai mare decât în alte țesuturi. Activitatea fracției prostatice a acestei enzime este specific inhibată de tartrat, ionii de fluor și fier.

Importanța clinică. Determinarea activității fosfatazei acide se efectuează în scop de diagnostic a carcinomului prostatei, precum și în cazul metastazelor acestuia în oase. În afecțiunile țesutului osos (osteodistrofii), este sporită activitatea fosfatazei alcaline, iar în cazul metastazelor carcinomului prostatei în oase sporește activitatea ambelor enzime.

Experiența 4. Determinarea activității fosfatazei alcaline (metoda cu dinitrofenilfosfat).

Principiul metodei. Fosfataza alcalină scindează 4-dinitrofenolfosfatul cu formare de 4-dinitrofenol și fosfat. Activitatea enzimei este exprimată prin cantitatea 4-dinitrofenolului eliberat, determinată colorimetric.

Determinarea se efectuează după tabelul de mai jos:

Reactivii (în ml)	Proba de experiență A ₁	Soluția de control A ₂	Etalonul A ₃	Soluția de control A ₄
Soluție tampon	1,00	1,00	1,00	1,00
Ser	0,02	-	-	-
Reactivul 3	-	-	0,02	-
Apă	-	-	-	0,02

Eprubetele se agită, se pun la incubare (5 minute la 37°C), apoi în fiecare eprubetă se introduc câte 0,3 ml de substrat și din nou se pun la incubare pe 10 minute (30°C).

Soluție inhibitor (ml)	0,50	0,50	0,50	0,50
Ser (ml)	-	0,20	-	-

Eprubetele se agită și peste 30 de minute se măsoară densitatea optică a probei de experiență (A_1) și a soluției de control (A_2) față de apă, calculînd diferența ($A_1 - A_2$). Apoi se măsoară densitatea optică a etalonului (A_3) și a soluției de control (A_4). Se calculează diferența ($A_3 - A_4$).

Calibrarea. Se calculează factorul de calibrare (F_2) pentru fotometrul respectiv (cuva – 0,5 cm, filtrul de lumină violetă).

$$F_2 = 4/(A_3 - A_4)$$

Calculul activității enzimatică se efectuează conform ecuației:

$$F_2 \pm (A_1 - A_2)$$

Valorile normale:

la bărbați – 0,63-1,60 mcat/l la 30°C; 0,90-2,29 mcat/l la 37°C;

la femei – 0,52 – 1,47 mcat/l la 30°C; 0,47-2,10 mcat/l la 37°C.

Experiența 5. Identificarea mucopolizaharidelor (glicozaminoglicanilor) în urină.

În urina diurnă a omului sănătos se conțin 2,7-7,5 mg de mucopolizaharide (în special condroitinsulfatii A și C). În gargoilism și boala Gunder se observă creșterea eliminării mucopolizaharidelor cu urina (mucopolizaharida) – pînă la 30-80 mg/24 ore.

Principiul probei Berri-Spinanger. La interacțiunea albastrului de toluidină cu mucopolizaharidele în mediu acid se obține o culoare roșie (metacromazia).

Mod de lucru. Pe o bandă de hîrtie de filtru la distanța de 1 cm cu micropipeta se aplică 0,005, 0,01 și 0,025 ml urină, fișia se usucă la temperatura camerei după care se introduce în soluție de albastru de toluidină 0,04% timp de un minut.

Banda se scoate din soluție și se spală în soluție de acid acetic de 10%. Dacă concentrația de mucopolizaharide în urină este mai mare de 10 mg/dl, pe unele pete de urină se obține o culoare roșie.

La nou-născuți pînă la vîrsta de 2 săptămîni reacția este negativă. Reacția pozitivă accentuată este caracteristică pentru gargoilism.

Experiența 6. Determinarea acizilor sialici în serul sanguin după reacția cu reactivul acetat-sulfuric (reacția Gess).

Principiul metodei. La adăugarea la serul sanguin a acidului tricloracetic și încălzire are loc o hidroliză fină a glicoproteidelor însoțită de scindarea

acizilor sialici (acidul neuraminic și derivații lui acetilați), care la încălzire în prezența reactivului acetat-sulfuric dau compuși colorați.

Mod de lucru. Într-o eprubetă de centrifugă se introduce 1 ml ser și agitând atent eprubeta se adaugă 1 ml soluție de acid tricloracetic de 10%. Eprubeta se introduce în baia de apă în clocot exact pe 5 minute. Se agită pentru a desprinde precipitatul de pereții eprubetei și se centrifughează 5 minute la 1000-1200 rotații/minut.

La 0,4 ml de centrifugat se adaugă 5 ml de reactiv acetat-sulfuric și exact pe 30 minute din nou se introduce în baia de apă clocotindă. Apare o colorație roșie-violetă sau brun-roză. Lichidul se răcește într-un curent de apă de robinet și se colorimetrează la FEC (filtrul de lumină verde, cuva de 1 cm) față de control. Reactivul acetat-sulfuric servește drept control.

Calculul se face după curba etalon.

Valorile normale. Concentrația acizilor sialici în serul sanguin în unități "SI" este 620-730 mg/l de acid acetilneuraminic.

Importanța clinico-diagnostică. Acizii sialici se scindează ușor din moleculele glicoproteidelor prin acțiunea enzimelor microbiene și celulelor, care se distrug.

Conținutul de acizi sialici este mărit în maladii infecțioase, boli însoțite de modificări distructive, când are loc tulburarea metabolismului tisular însoțit de depolimerizarea și scindarea glicoproteidelor (tuberculoză, infarct miocardic, colagenoze, maladii canceroase ș.a.). Conținutul redus de acizi sialici se observă în anemia pernicioasă și alte stări patologice.

Teme pentru autopregătire

I. Țesutul conjunctiv (noțiuni generale):

- funcțiile;
- componența chimică: compușii proteici și glucidici;
- biosinteza și degradarea colagenului;
- proteoglicanii, biosinteza și degradarea lor;
- patochimia țesutului conjunctiv: colagenozele și mucopolizaharidele

(afecțiuni de depozitare), perspective de diagnostic și tratament.

II. Țesutul osos:

- componența chimică: compușii organici și minerali;

- particularitățile structurale ale țesutului osos;
- formarea osului;
- reglarea mineralizării: factorii care influențează metabolismul țesutului osos (vitaminele D, C, parathormonul, calcitonina).

Întrebări pentru autocontrol și situații de problemă

1. În laborator a fost prezentată o proteină în scopul identificării acesteia. Prin analiza cromatografică s-a stabilit componența aminoacidică a acesteia:

- A) glicina – cca 30%;
- B) prolina și hidroxiprolina – 25%;
- C) alanina – 10%;
- D) tirozina, triptofanul și tioaminoacizii – conținut redus.

Concluzie: proteina prezentată este...

2. La un pacient adult s-au constatat următoarele modificări:

- A) în 24 ore cu urina se excretă 200 mg hidroxiprolină;
- B) conținutul fosfatului în sânge este redus;
- C) conținutul calciului în sânge este mărit;
- D) osteoporoză.

Concluzie: asemenea modificări pot fi întâlnite în...

3. Clinic la pacient s-au constatat:

- A) sclera de culoare albastră;
- B) auzul redus;
- C) oasele deformate, fragile.

Analiza colagenului din tendoane, ligamente etc. a arătat, că molecula acestui colagen este constituită din trei lanțuri polipeptidice identice de tip α .

De ce afecțiune suferă pacientul?

4. Clinic la pacient s-au constatat:

- A) cataractă;
- B) dereglări cardio-pulmonare;
- C) pierderea auzului;
- D) întârzierea în dezvoltarea mintală;
- E) cu urina se excretă cantități considerabile de dermatan- și heparan-sulfat.

Ce presupuneri pot fi făcute referitor la afecțiunea de care suferă pacientul?

5. Clinic la pacient s-au constatat:

A) modificări scheletice marcate;

B) întârziere mentală absentă;

C) îngroșarea aortei;

D) hepatosplenomegalie moderată;

E) afectarea ușoară a auzului;

F) opacitatea întârziată a corneei;

G) cu urina se excretă cantități considerabile de keratansulfat.

De ce afecțiune suferă pacientul?

RĂSPUNSURI LA ÎNTREBĂRI

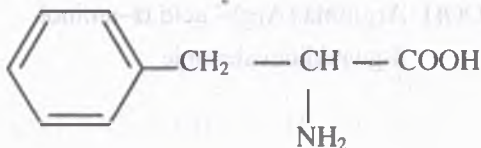
CAPITOLUL I

Structura și funcțiile proteinelor. Enzimele

TEMA 1

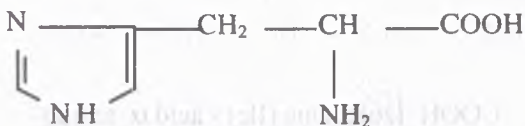
Introducere. Importanța biochimiei pentru medicină.

Aminoacizii. Reacțiile de culoare ale aminoacizilor și proteinelor

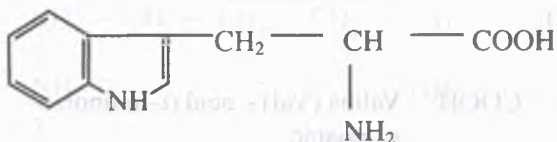


Alanina (Ala) – acid
α - aminopropionic

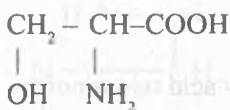
Fenilalanină (Phe) – acid
α-amino-
β-fenilpropionic



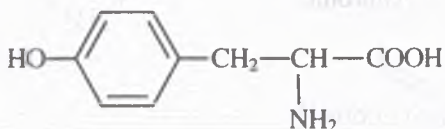
Histidina (His) – acid
α-amino-
β-imidazolilpropionic



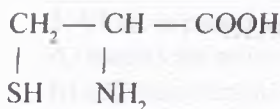
Triptofan (Trp) – acid
α-amino-
β-indolilpropionic



Serina (Ser) – acid
α-amino-
β-hidroxipropionic

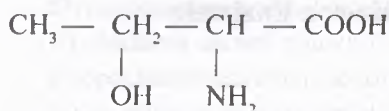


Tirozina (Tyr) – acid
p-hidroxifenilalanină

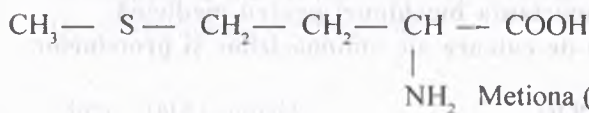


b)

Cisteina (Cys) - acid α -amino- β -tiopropionic

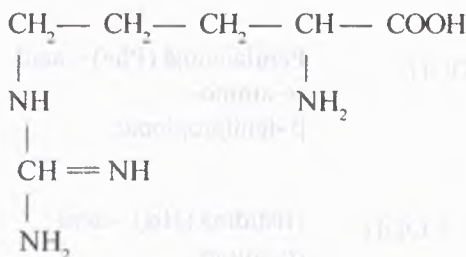


Treonina (Thr) - acid α -amino- β -hidroksibutiric

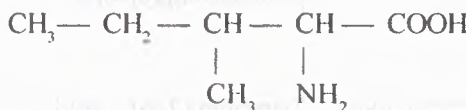


Metiona (Met) - acid α -amino-S-metiltiobutiric

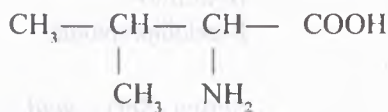
c)



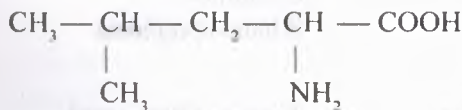
Arginina (Arg) - acid α -amino- β -guanidinovalerianic



Izoleucina (Ile) - acid α -amino- β -metilvalerianic

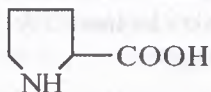


Valina (Val) - acid α -aminoizovalerianic



Leucina (Leu) - acid α -aminoizocaproic

2. a) alanină, valină, leucină, izoleucină, fenilalanină, triptofan, metionină și prolină

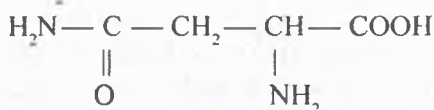


Prolina (Pro)

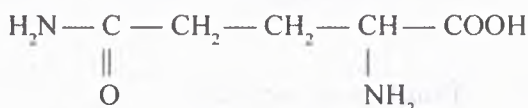
b) serină, treonină, tirozină, cisteină, asparagină, glutamină și glicocol.



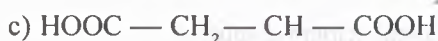
Glicocol (Gly)



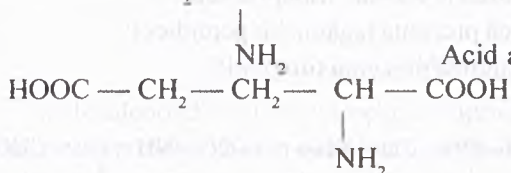
Asparagină (Asn)



Glutamină (Gln)

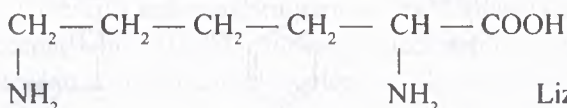


Acid aspartic (Asp)



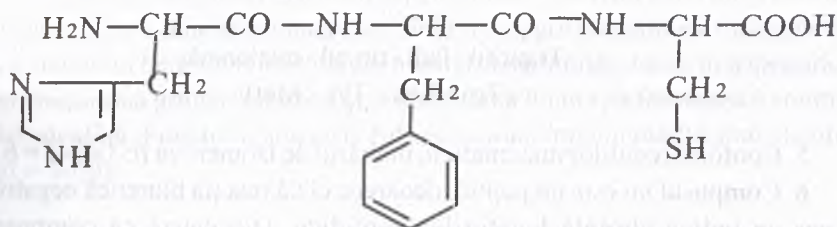
Acid glutamic (Glu)

d) Histidină, arginină și lizină:



Lizină (Lys)

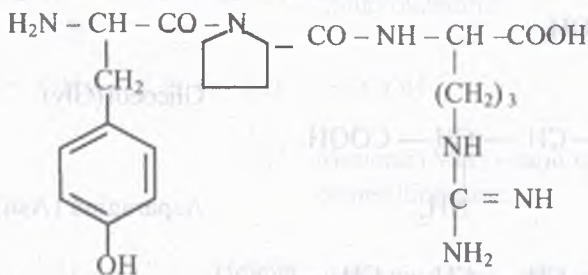
3.



Histidil - fenilalanil - cisteină

Acest tripeptid va da următoarele reacții de culoare:

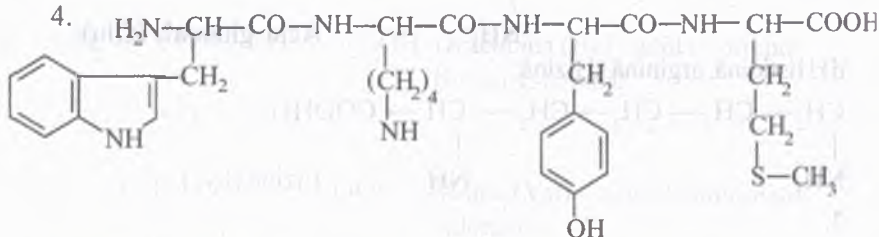
1. Reacția biuretelui (prezența legăturilor peptidice $-\text{NH}-\text{CO}-$);
2. Reacția cu ninhidrina (prezența resturilor de α - aminoacizi);
3. Reacția xantoproteică (prezența fenilalaninei);
4. Reacția Fol (prezența cisteinei).



Tirozil - prolil - arginină

Reacțiile pozitive de culoare ale acestui tripeptid sunt:

1. Reacția biuretelui (indică prezența legăturilor peptidice);
2. Reacția xantoproteică (indică prezența tirozinei);
3. Reacția cu ninhidrină.
- 4.



Triptofil - lizil - tirozil - metionină
(Trp - Lys - Tyr - Met)

5. Conform regulilor matematicii, numărul de izomeri va fi: $1 \times 2 \times 3 = 6$.
6. Compusul nu este un peptid, deoarece el dă reacția biuretică negativă ceea ce indică absența legăturilor peptidice. Din cauză că compusul

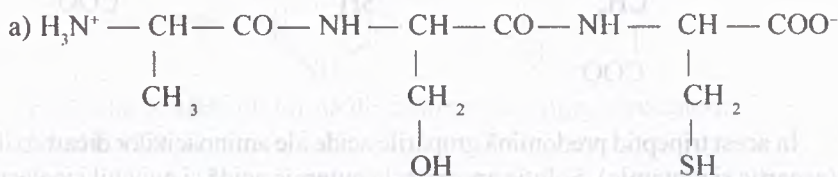
reacționează cu ninhidrina, formînd un complex de culoare albastră - violetă, el prezintă un α -aminoacid sau o amină.

7. Reacția lui Fol indică prezența în proteine a aminoacizilor ce conțin sulf legat slab - cisteina și cistina. Însă și alți compuși organici și anorganici ai sulfurii, de exemplu tiolii, prezenți în lichidul biologic dau reacția Fol pozitivă, deci apare un precipitat negru de sulfură de plumb.

8. Reacția cu ninhidrină este o reacția caracteristică de culoare a α -aminoacizilor (colorație albastră - violetă) și deci reacția pozitivă indică prezența aminoacizilor liberi în soluție.

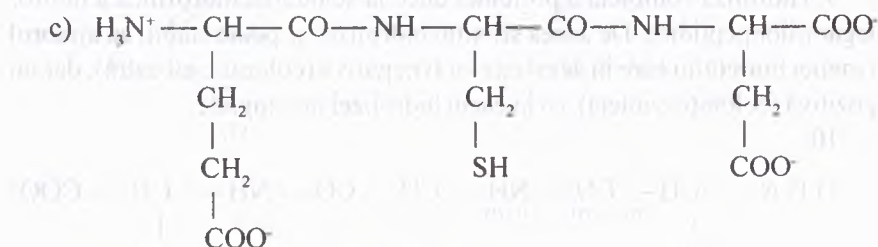
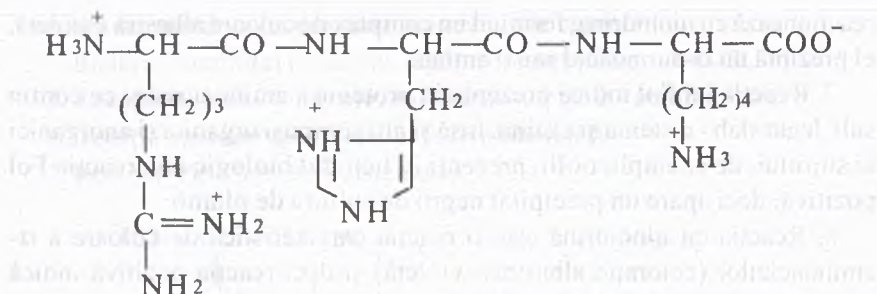
9. Hidroliza completă a proteinei duce la scindarea hidrofilică a tuturor legăturilor peptidice. De aceea sfîrșitul hidrolizei se poate stabili cu ajutorul reacției biuretelui care în acest caz va fi negativă (colorație albastră), dar nu pozitivă (colorație violetă), ca în cazul hidrolizei incomplete.

10.



Funcția alcool din serină nu posedă proprietăți acido - bazice, iar funcția tioalcool din cisteină este acid foarte slab și se ionizează într-o măsură neglijabilă. Grupările care determină pH-ul mediului sunt grupările $-\text{NH}_3^+$ și $-\text{COO}^-$. În apă pură gruparea $-\text{NH}_3^+$ donează mai mulți protoni decît acceptă ionul $-\text{COO}^-$ din care cauză soluția apoasă a acestui tripeptid este slab acidă și punctul izoelectric (pI) este situat într-un mediu slab acid ($\text{pI} < 7$).

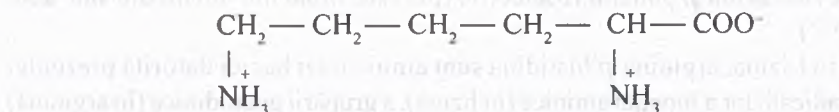
b) Lizina, arginina și histidina sunt aminoacizi bazici datorită prezenței în radicalii lor a funcției aminice (în lizină), a grupării guanidinice (în arginină) și a nucleului heterociclic al imidazolului (în histidină). Deci, în tripeptidul dat predomină grupările bazice și la dizolvarea lui în apă formează o soluție slab alcalină. Punctul izoelectric (pI) este situat într-un mediu slab alcalin ($\text{pI} = 7-10$).



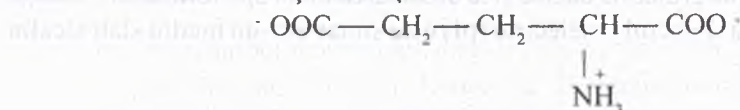
În acest tripeptid predomină grupările acide ale aminoacizilor dicarboxilici (aspartic și glutamic). Soluția apoasă este puternic acidă și punctul izoelectric este situat într-un mediu puternic acid.

11. În soluții aminoacizii se află în stare ionizată (ion amfoter, anion sau cation) care depinde de pH-ul soluției.

Spre catod vor migra următorii aminoacizi: lizina și arginina, deoarece ei sunt aminoacizi diaminomonomocarboxilici și în soluție se găsesc sub formă de cationi:



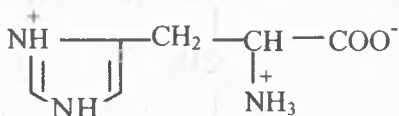
Spre anod va migra acidul glutamic, deoarece el este un aminoacid monoaminodicarboxilic și în soluție se află în formă anionică:



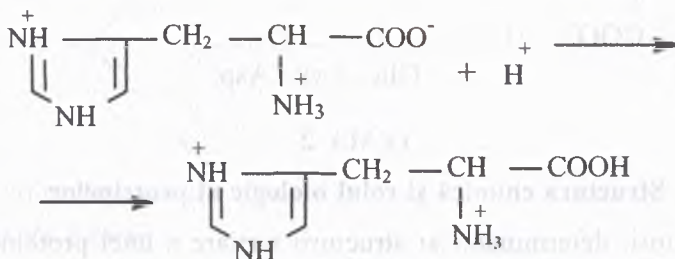
Aminoacizii glicina, alanina și valina sunt aminoacizi monoaminocarboxilici,

și deci, în soluție se află sub formă de ioni amfoteri. Punctul izoelectric al acestor aminoacizi este cca 6,0 și deci la electroforeză ei nu se deplasează nici spre catod, nici spre anod, ci rămân la locul de start.

12. Punctul izoelectric al histidinei este $pI = 7,58$.

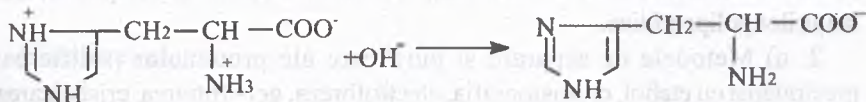


La $pH = 4,0$



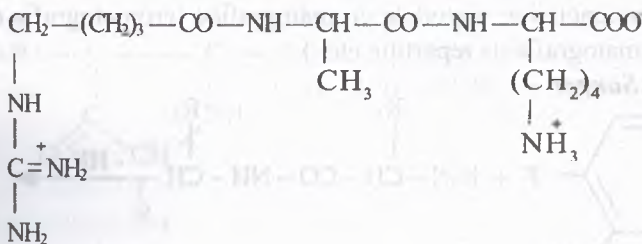
Histidina se află sub formă de cation și va migra spre catod.

La $pH=12,0$



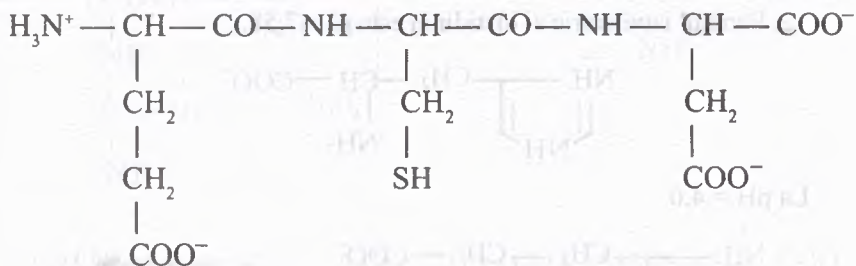
Histidina se află sub formă de anion și va migra spre anod.

13. Într-un astfel de tripeptid predomină aminoacizi diaminomonocarboxilici. Deci, el posedă sarcină electrică pozitivă din care cauză punctul izoelectric se află într-un mediu alcalin:



Arg - Ala - Lys

14. Într-un astfel de tripeptid predomină aminoacizi monoamino-dicarboxilici. Deci el posedă sarcină electrică negativă din care cauză punctul izoelectric se află într-un mediu acid.



Glu - Cys - Asp

TEMA 2

Structura chimică și rolul biologic al proteinelor

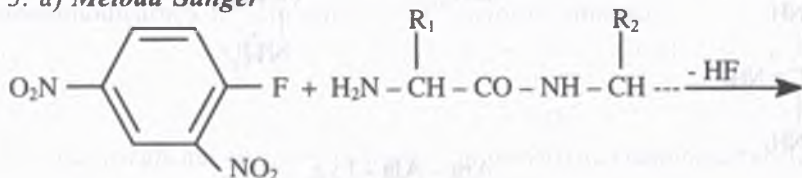
1. Factorii determinanți ai structurii terțiare a unei proteine sunt interacțiunile necovalente între radicali (R), punțile de hidrogen, legăturile ionice, interacțiunile hidrofobe. Resturile de cistienil formează legături covalente disulfurice -S-S- care leagă covalent regiuni mai depărtate ale lanțurilor polipeptidice.

2. a) Metodele de separare și purificare ale proteinelor (salifierea, precipitarea cu etanol, cromatografia, electroforeza, gel - filtrarea, cristalizarea etc.) pentru obținerea proteinei individuale.

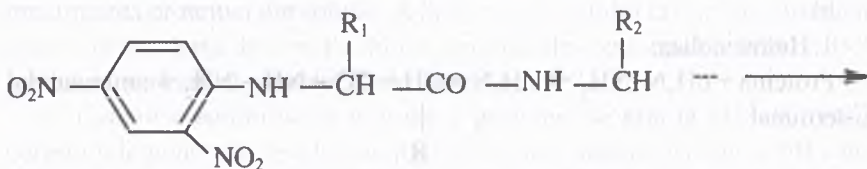
b) Hidroliza completă a proteinei obținute, hidroliză acidă, alcalină sau enzimatică, și obținerea hidrolizatului de proteină care prezintă un amestec de aminoacizi constituenți ai proteinei.

c) Pentru identificarea aminoacizilor din hidrolizat sunt utilizate reacțiile de culoare ale aminoacizilor, metodele cromatografice (cromatografia de schimb ionic, cromatografia de repartiție etc.).

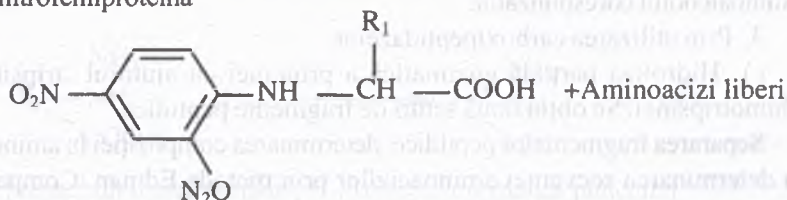
3. a) *Metoda Sanger*



2, 4 - Dinitrofluorbenzen

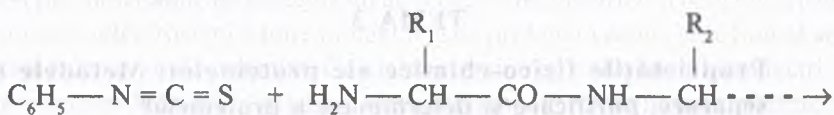


Dinitrofenilproteină

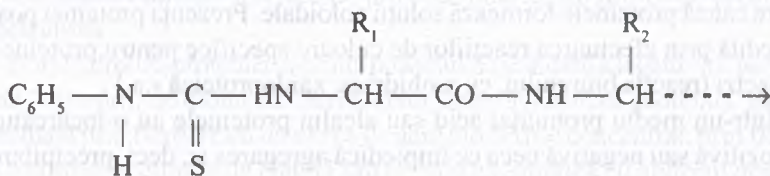


Dinitrofenilaminoacid

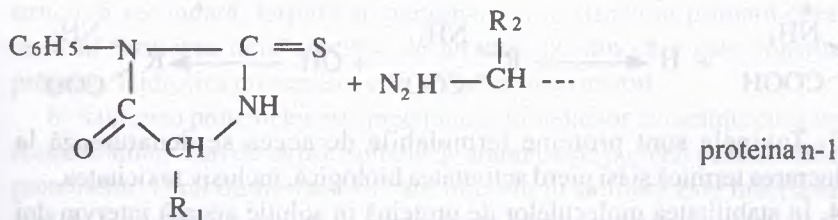
Metoda Edman



Fenilizotiocianat



Derivat feniltiohidantonic al proteinei

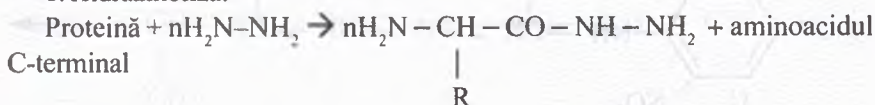


proteina n-1

Derivat feniltiohidantonic al aminoacidului N - terminal.

b)

1. Hidrazinoliza:



2. Reducere cu LiBH_4 - aminoacidul C-terminal se transformă în aminoalcoolul corespunzător.

3. Prin utilizarea carboxipeptidazelor.

c) Hidroliza parțială enzimatică a proteinei cu ajutorul tripsinei și chimotripsinei. Se obțin două seturi de fragmente peptidice.

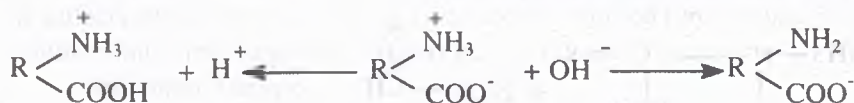
Separarea fragmentelor peptidice, determinarea compoziției în aminoacizi și determinarea secvenței aminoacizilor prin metoda Edman. Compararea secvențelor aminoacidice ale celor două seturi de fragmente peptidice și stabilirea secvenței aminoacidice a proteinei.

TEMA 3

Proprietățile fizico-chimice ale proteinelor. Metodele de separare, purificare și determinare a proteinelor

1. Moleculele de proteină au dimensiuni ce corespund particulelor coloidale din care cauză proteinele formează soluții coloidale. Prezența proteinei poate fi dovedită prin efectuarea reacțiilor de culoare specifice pentru proteine și aminoacizi (reacția biuretului, cu ninhidrina, xantoproteică ș.a.) .

2. Într-un mediu pronunțat acid sau alcalin proteinele au o încărcătură netă pozitivă sau negativă ceea ce împiedică agregarea și, deci, precipitarea moleculelor de proteină din soluție.



3. Toxinele sunt proteine termolabile de aceea se denaturează la prelucrarea termică și își pierd activitatea biologică, inclusiv toxicitatea.

4. În stabilitatea moleculelor de proteină în soluție apoasă intervin doi factori: apa de hidratare din molecula de proteină și sarcina electrică pe

care o posedă proteina. Îndepărtarea acestor factori duce la agregarea și precipitarea proteinei din soluție. Adăugarea etanolului la o soluție proteică apoasă crește forța de atracție dintre sarcinile de semn opus scăzând astfel gradul de ionizare al grupelor R ale proteinei.

5. Deoarece solubilitatea minimă a proteinei se află la pH - 9,1 care corespunde punctului izoelectric pI al proteinei, această valoare a pH - lui indică că în proteină predomină aminoacizi diaminomonocarboxilici - lizina, arginina.



Se prepară un sistem tampon pH-ul căruia corespunde punctului izoelectric al proteinei. În acest sistem tampon se introduce amestecul de proteine. Proteina cu pI egal cu pH-ul sistemului tampon se va precipita deoarece la acest pH moleculele de proteină nu au încărcătură electrică și deci nu există respingere electrostatică între moleculele de proteină vecine, care tind să se aglomereze și să se precipite. Celelalte proteine cu valori de pI izoelectric deasupra sau dedesubtul pH-lui sistemului tampon, rămân în soluție întrucât ele au o sarcină electrică netă de același semn. Acest procedeu de separare a proteinelor dintr-un amestec de proteine poartă denumirea de precipitare izoelectrică.

6. a) Hidroliza proteinei prezintă procesul de scindare a legăturilor peptidice -CO-NH- prin adăugarea elementelor apei. Hidroliza proteinei poate fi efectuată prin fierbere cu un exces de acid clorhidric concentrat, prin fierbere cu soluții concentrate de NaOH sau pe cale enzimatică cu ajutorul pepsinei, tripsinei etc. În caz de hidroliză dispar nu numai nivelurile superioare de structură secundară, terțiară și cuaternară ci și structura primară ceea ce duce la formarea unui amestec de aminoacizi din care este constituită proteina. Hidroliza proteinelor este un proces ireversibil.

b) Salifierea proteinelor este precipitarea proteinelor din soluție cu ajutorul concentrațiilor mari de săruri. Sulfatul de amoniu este preferat pentru salifierea proteinelor. Unul dintre factorii care intervin în salifiere este îndepărtarea apei de hidratare din molecula proteinei de către concentrația mare de sare, ceea ce duce la scăderea solubilității acesteia.

Salifierea este un procedeu important pentru separarea amestecurilor de proteine, deoarece fiecare proteină răspunde diferit la concentrația sărurilor neutre (de exemplu, albuminele se precipită prin adăugare de soluție saturată de $(\text{NH}_4)_2\text{SO}_4$, iar globulinele - soluție semisaturată de sulfat de amoniu). Proteinele precipitate prin salifiere își păstrează conformația lor nativă și pot fi dizolvate din nou.

c) Modificarea conformației native a unei proteine poartă denumirea de denaturare, iar agenții care o provoacă sunt agenți denaturanți. În cursul denaturării unei proteine legăturile peptidice nu sunt rupte, deci structura primară rămâne intactă, spre deosebire de legăturile slabe necovalente care determină structurile de ordin superior ale unei proteine – secundară, terțiară, cuaternară.

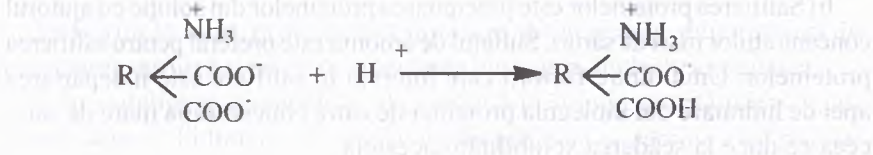
Caracteristica cea mai semnificativă a denaturării este faptul că proteina își pierde activitatea sa biologică specifică. Denaturarea este ireversibilă, însă în unele cazuri molecula denaturată proteică revine spontan la forma sa nativă, proces numit renaturare. Agenții denaturanți sunt temperaturile de 60-70 C°, radiațiile, pH -urile extreme, ureca, guanidina etc.

7. a) Solvenții organici acționează asupra interacțiunilor hidrofobe din conformația nativă a proteinei. Totuși la temperaturi joase etanolul și acetona nu posedă acțiune denaturantă.

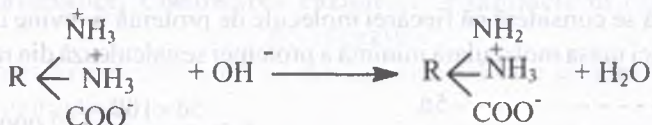
b) Acizii și bazele destabilizează structura proteinelor acționând asupra legăturilor electrostatice și schimbând raporturile de vecinătate între sarcinile + și - de pe suprafața moleculei.

c) Ureea și guanidina formează cu proteina numeroase legături de hidrogen dezorganizând astfel structura ei. Însă acțiunea acestor agenți este ușor reversibilă – după îndepărtarea ureei sau a guanidinei legăturile de hidrogen se reconstituie în cuprinsul moleculei proteice în același număr și în aceleași poziții ca în proteina nativă.

8. Majoritatea proteinelor au punctul izoelectric într-un mediu slab acid, deoarece în ele predomină grupările carboxil libere:



Protaminele și histonele sunt proteine bazice cu conținut înalt de acizi diaminocarboxilici - lizina și arginina, din această cauză punctul lor izoelectric se găsește într-un mediu slab alcalin:



9. a) La pH - 4,0 histonele au sarcină netă pozitivă și deci se află sub formă cationică, direcția de migrare - spre catod.

b) pH - 9,5 corespunde punctului izoelectric și histonele nu migrează nici spre catod, nici spre anod.

10. Proteinele prezintă coloizi liofili, și deci pot forma geluri. Particulele coloidale de proteină interacționează între ele și apare o structură reticulară internă din care cauză viscozitatea soluției crește. Formarea de gel se observă la coagularea sîngelui (formarea rețelei de fibrină).

Formarea gelului depinde de:

1. Concentrația soluției.
2. Temperatură.
3. Concentrația ionilor de hidrogen.
4. Prezența electroliților.

Formarea gelurilor se produce la creșterea concentrației soluției, la scăderea temperaturii, în punctul izoelectric se observă o viteză maximă de formare a gelului. Ionul SO_4^{2-} facilitează transformarea solului în gel.

11. Xerogelul prezintă gel sec, deci gelul lipsit de lichid. Ca exemplu de xerogeluri poate servi cauciucul, celuloza, gelatina uscată și alte proteine (albumina ș.a.).

12. Secarea liofilă a soluțiilor coloidale constă în îndepărtarea lichidului (apei) din soluția coloidală și obținerea xerogelului. Procedul se efectuează în vid. Xerogelurile obținute se păstrează un timp mai îndelungat ceea ce prezintă importanță practică în industria de preparare a medicamentelor de origine proteică.

13. Proteinele globulare în soluție pot fi ușor separate de substanțele cu masă moleculară mică prin dializă și ultrafiltrare. Pentru aceasta se utilizează o membrană semipermeabilă (celofanul sau alte materiale sintetice) care reține moleculele de proteină și lasă să treacă moleculele mici solubile, așa ca glucoza sau sulfatul de amoniu, și moleculele de apă. În dializă îndepărtarea

substanțelor cu masă moleculară mică se efectuează prin înlocuirea de câteva ori a fazei apoase exterioare cu apă distilată, iar în ultrafiltrare se utilizează presiunea sau forța centrifugă.

14. Dacă se consideră că fiecărei molecule de proteină îi revine un atom de fier, atunci masa moleculară minimă a proteinei se calculează din raportul:

$$\begin{array}{l} 0,34\% \text{ ----- } 56 \\ 100\% \text{ ----- } x \end{array} \quad x = \frac{56 \times 100}{0,34} = 17.000\text{Da}$$

15. Dacă proteina conține un singur rest de triptofan, atunci masa moleculară a proteinei se calculează din raportul:

$$\begin{array}{l} 0,6\% \text{ ----- } 204 \\ 100\% \text{ ----- } x \end{array} \quad x = \frac{204 \times 100}{0,6} = 34.000\text{Da}$$

16. Alcoolul etilic și iodul fac parte din remediile antiseptice - preparate care au o acțiune puternică antimicrobiană. Aceste substanțe prezintă agenți denaturanți și deci provoacă denaturarea proteinelor bacteriilor din care cauză etanolul și iodul posedă acțiune bacteriostatică și bactericidă. Antisepticele sunt utilizate în practica chirurgicală la dezinfectarea mâinilor chirurgului și câmpului de operație, în tratamentul plăgilor, în tratamentul bolilor purulente ale pielii și mucoaselor.

17. Sărurile metalelor grele sunt agenți precipitanți, deci conduc la sedimentarea proteinelor din soluție.

Proteina denaturată fixează ionii mineralelor grele și antrenează după sine în precipitat ionii metalelor grele. Această circumstanță este folosită în practica medicală: în intoxicațiile cu săruri ale metalelor grele, de exemplu, cu substrat coroziv. Bolnavului i se administrează în calitate de antidot mari cantități de albuș de ou sau lapte. Proteinele formează în stomac cu sărurile metalelor grele precipitate insolubile, astfel fiind curmată absorbția ionilor toxici de metal.

TEMA 4

Natura chimică și structura enzimelor. Mecanismul acțiunii enzimatice. Clasificarea enzimelor. Vitaminele în calitate de coenzime

1. În experiențe este utilizată amilaza salivară care scindează amidonul pe cale hidrolitică.

Toate enzimele sunt de natură proteică. Natura proteică a amilazei este dovedită prin faptul că dacă asupra amilazei acționăm cu o enzimă proteolitică, de exemplu cu pepsina, atunci se produce hidroliza amilazei și enzima își pierde capacitatea de a scinda amidonul.

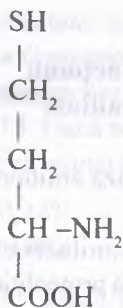
Atît amilaza cît și acidul sulfuric (catalizator nebiologic) pot scinda amidonul. Diferența de acțiune constă în aceea că amilaza hidrolizează amidonul în condiții blînde ($t = 37^{\circ}\text{C}$), pe cînd acidul sulfuric scindează amidonul la fierbere.

2. În organismele animale vitaminele nu reprezintă materiale structurale de felul proteinelor, glucidelor, lipidelor și nu au valoare energetică, dar îndeplinesc roluri funcționale importante. Majoritatea vitaminelor sunt constituenți coenzimatici, participînd la multiple și variate reacții metabolice. Carența de vitamine în rația alimentară duce la stări patologice specifice numite hipo- și avitaminoze.

De exemplu, vitamina B_1 (tiamina) din alimente este supusă fosforilării cu ATP în celulele diverselor organe și țesuturi cu formare de coenzimă tiaminpirofosfat care participă în reacția de decarboxilare oxidativă a α -cetoacizilor (piruvat, α -cetoglutarat) și în reacția de transcetolare. Deci, în carența de vitamină B_1 în organism se acumulează acidul piruvic ceea ce atrage o serie de manifestări patologice: crampe musculare, fenomene toxice pentru sistemul nervos, modificări cardiace, iritabilitate, edeme etc.

3. Există două coenzime B_{12} -metilcobalamină și 5'-dezoxiadnozilcobalamină.

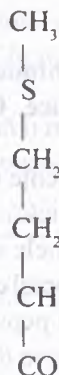
Metilcobalamina funcționează ca transportor al grupei metil de la N-metiltetra-hidrofolat la homocisteină care prin metilare se transformă în metionină.



Homocisteină

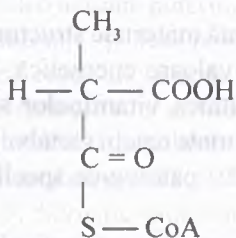


Homocisteinmetiltransferază



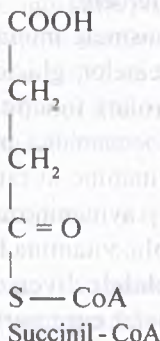
Metionină

Dezoxiadenozilcobalamina participă în reacția de transformare a L-metil-malonil-CoA în succinil-CoA:



Metilmalonil-CoA

Mutaza



Succinil-CoA

4. Centrul activ al enzimei nu poate fi separat, deoarece în centrele active ale enzimelor s-au evidențiat grupări chimice de tip carboxil, amino, hidroxil și tio care aparțin resturilor de aminoacizi situați în diferite poziții în lanțul polipeptidic al proteinei - enzimă. Astfel, în centrul activ al chimotripsinei s-au identificat gruparea OH a serinei din poziția 195, gruparea carboxil a acidului aspartic din poziția 102 și nucleul imidazolic al histidinei din poziția 57. Ele sunt apropiate în spațiu ca urmare a conformației spațiale a chimotripsinei.

5. Centrul activ al enzimelor de natură exclusiv proteică este constituit în întregime din proteine și include următorii aminoacizi împreună cu grupările lor funcționale: serina, cisteina, histidina, tirozina, lizina ș.a. În situsul activ al

enzimelor de natură heteroproteică constituite din două componente, coenzimă și apoenzimă, se găsesc atât resturile de aminoacizi, cât și coenzimă.

6. Unele enzime în afară de centrul activ, care îndeplinește rol catalitic și de fixare a substratului, mai conțin și alt centru spațial, numit centru alosteric la care se fixează nu substratul, ci alți compuși, denumiți modulatori alosterici. Modulatorii schimbă activitatea enzimei în direcția creșterii activității (activatori alosterici). Astfel de enzime poartă denumirea de enzime alosterice, iar reglarea activității lor - reglare alosterică. S-a stabilit că produsul final al unei căi metabolice de biosinteză este inhibitorul alosteric al enzimei care catalizează prima din șirul reacțiilor implicate în biosinteză. Acest tip de inhibiție se numește inhibiție prin produs final, inhibiție de tip feedback sau retroinhibiție.

7. Toate trei enzime fac parte din clasa hidrolazelor care catalizează reacții de tipul: $R-R^* + HOH = R-H + R^*-OH$. α -amilaza (EC 3.2.1.1.) face parte din subclasa hidrolazelor care acționează asupra compușilor glucozidici (hidrolaze glicozidice).

Pepsina (EC 3.4.4.1.) face parte din subclasa hidrolazelor care acționează asupra legăturilor peptidice (hidrolaze peptidice).

Lipaza (EC 3.1.1.3.) face parte din subclasa hidrolazelor care acționează asupra esterilor carboxilici și hidrolizează triacilglicerolii.

8. 1. Oxidoreductaze.

2. Transferaze.

3. Hidrolaze.

4. Liaze.

5. Izomeraze.

6. Ligaze.

TEMA 5

Influența factorilor de mediu asupra activității enzimatică.

Determinarea activității enzimatică. Efactorii enzimatici

1. Specificitatea de substrat a enzimelor de natură heteroproteică depinde de apoenzimă, deoarece un număr relativ restrâns de cofactori, în special coenzimele în asociere cu diferite apoenzime, dau naștere unui număr foarte mare de heteroenzime, există câteva sute de dehidrogenaze a căror coenzimă este nicotinamidadeninucleotidul (NAD^+); piridoxalfosfatul joacă rol de coenzimă în reacțiile de transaminare a aminoacizilor,

în reacțiile de decarboxilare a aminoacizilor, participă la procesul de transsulfurare, este parte integrală a glicogenfosforilazei.

2. Determinarea izoenzimelor lactatdehidrogenazei (LDH) în serul sanguin prezintă valoare diagnostică specifică. Astfel, creșterile de LDH_1 și LDH_2 cu LDH_1 mai mare decât LDH_2 sunt specifice pentru infarctul miocardic (miocardul este organ cu fosforilare oxidativă intensă), iar creșterile de LDH_1 și LDH_2 cu LDH_2 mai mare ca LDH_1 sunt caracteristice pentru anemia megaloblastică, anemia pernicioasă, stări hemolitice. LDH_5 este crescut în necroza hepatică și uneori în procesele neoplazice.

Izoenzima fosfatazei acide tartrico-sensibilă crește în carcinomul de prostată metastazat.

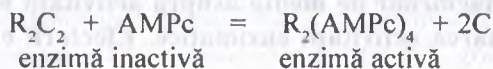
În infarctul miocardic paralel cu creșterea creatinfosforinazei (CPK) se produc creșteri ale izoenzymei CPK/MB (forma MB fiind de proveniență strict miocardică). Investigarea izoenzimelor fosfatazei alcaline (hepatobiliară, osoasă și intestinală) permite localizarea leziunii care determină creșterea. Astfel, fosfataza alcalină osoasă are valori ridicate în rahitism, boala Paget, hiperparatiroidism, osteosarcoame, metastaze osteoblastice. Fosfataza alcalină hepatobiliară crește în colectaza intra- și extrahepatică.

3. Există mai multe modalități de activare a enzimelor:

a) Activarea prin ioni. Unii ioni metalici (Mg^{2+} , Mn^{2+} , Zn^{2+} , Co^{2+}) și unii anioni (Cl^-) acționează drept activatori specifici pentru anumite enzime;

b) Activarea prin transformarea proenzimei în enzimă, spre exemplu, enterodictinaza, îndepartează din tripsinogen (proenzimă inactivă) un hexapeptid terminal și îl transformă în tripsină (enzimă activă);

c) Activare prin intervenție asupra subunităților enzimatice. Protein-kinazele sunt constituite din două tipuri de subunități: R-reglatoare și C-catalitice. AMP-c se combină cu subunitățile reglatoare și le detașează de subunitățile catalitice a căror centre active devin astfel accesibile substratelor



d) Activare alosterică. Spre exemplu, fosfofructokinaza - enzimă glicolitică care catalizează reacția fructozo-6-fosfat \rightarrow fructozo-1,6-difosfat este o enzimă alosterică activată de ADP și inhibată de ATP;

e) Activarea enzimelor prin procesele de fosforilare-defosforilare. Unele enzime sunt active în forma fosforilată (de exemplu, glicogenfosforilaza), altele în formă defosforilată (de exemplu, glicogensintetaza).

Inhibiția enzimelor

Inhibiția enzimelor poate fi reversibilă și ireversibilă. În inhibiția ireversibilă legătura enzimă - inhibitor este covalentă, iar în cea reversibilă este slabă.

Inhibiția reversibilă este de câteva tipuri:

a) Inhibiția competitivă. În acest caz inhibitorul este analogul structural și se află în competiție pentru centrul activ al enzimei. Reacțiile sunt următoarele:



b) Inhibiția necompetitivă. În acest caz inhibitorul, structura căruia diferă de regulă destul de mult de structura substratului, se leagă în alt loc decât centrul activ al enzimei. Inhibitorul se combină nu numai cu enzima, formînd complexul EI, ci și cu ES;

c) Inhibiție alosterică. Spre exemplu, în calea de biosinteză a colesterolului enzima alosterică β -hidroxi- β -metilglutaril - CoA - reductaza este inhibată de produsul final al acestei căi - colesterolul.

d) Inhibiție prin exces de substrat. În afară de complexul activ ES se poate forma și un complex cuprinzînd mai multe substraturi - ESS, care este inactiv sau foarte puțin activ.

e) Inhibiție prin produși de reacție. Dacă produsul de reacție enzimatică se acumulează, el tinde să-și frîneze propria-i formare. Astfel, glucoza este inhibitorul glucozo - 6 - fosfatei care catalizează reacția:



4. a) Influența temperaturii asupra activității enzimatice s-a demonstrat astfel: la temperatura optimă (38°C) amilaza salivară scindează amidonul (produsele de hidroliză a amidonului nu dau reacție de culoare pozitivă cu iodul), pe cînd saliva fiartă (s-a produs denaturarea amilazei) nu scindează amidonul și reacția cu iodul este pozitivă, deci apare culoare albastră.

Influența pH-lui asupra activității amilazei salivare s-a demonstrat prin următoarea experiență: se prepară un șir de soluții tampon cu diverse valori ale pH-ului care include și pH-ul optim (6,8) al amilazei salivare. La soluțiile tampon se adaugă salivă ce conține amilază și substratul ei - amidonul.

După adăugarea iodului se notează eprubeta unde a avut loc cea mai eficientă scindare a amidonului (cea mai deschisă culoare). pH-ul acestei eprubete corespunde pH-lui optim al amilazei.

b) Specificitatea de acțiune a amilazei se datorează faptului că ea acționează asupra amidonului (produșii lui de hidroliză - maltoza și glucoza - dau reacția Haines pozitivă), și nu acționează asupra zaharozei care dă reacția Haines negativă - colorație albastră.

c) Inhibiția competitivă s-a demonstrat prin acțiunea acidului malonic asupra activității succinatdehidrogenazei care catalizează reacția de oxidare a succinatului în fumarat. Malonatul este inhibitorul competitiv al succinatdehidrogenazei. Proba de experiență include succinatdehidrogenaza, succinatul, acceptorul de hidrogen (2,6- diclorfenol-indofenol) și are loc decolorarea soluției. Pe cînd în proba, în care pe lîngă reactivii sus-numiți se adaugă și malonat, lichidul nu se decolorează, deoarece oxidarea succinatului nu are loc din cauza inhibiției succinatdehidrogenazei de către malonat.

5. O metodă curentă de fracționare a proteinelor este cromatografia de afinitate. Dacă o proteină este susceptibilă să se combine specific cu un anumit compus, acesta se fixează prin covalență pe un suport pulverulent inert și se umple cu el o coloană de cromatografie. Aplicînd pe coloana astfel pregătită amestecul proteic, va fi reținută numai proteina care se combină specific cu compusul. Separarea din amestec a proteinei se face cu un eluat potrivit.

6. În patologie mai des se observă creșterea activității enzimelor în serul sanguin, decît scăderea activității enzimelor plasmactice nefuncționale. Creșterea se explică fie prin modificări de permeabilitate ale membranelor celulare, fie prin disfuncții masive ale celulelor producătoare (de exemplu, ale celulelor hepatice în hepatite și ciroze, a celor din mușchiul cardiac în infarctul de miocard etc.). De aceea dozarea activității lor în ser este extrem de utilă medicilor în precizarea diagnosticului și în urmărirea evoluției bolii. De exemplu, după infarctul de miocard crește activitatea serică a creatinfosfokinazei (CPK), aspartataminotransferazei (AST) și lactatdehidrogenazei (LDH). Cea mai rapidă creștere se semnalează în cazul CPK, cea mai lentă la LDH.

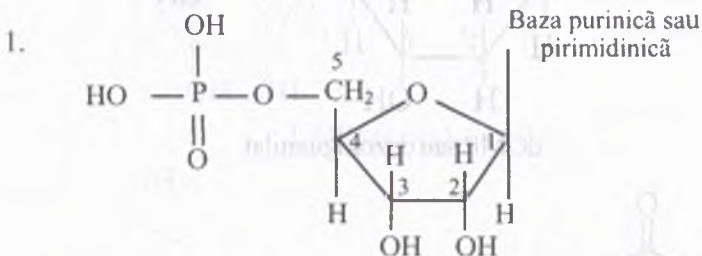
7. Pancreatina conține următoarele enzime: lipaza, fosfolipaza, colesterolsteraza, amilaza, tripsina, chimotripsina, elastaza, carboxipeptidaza.

CAPITOLUL II

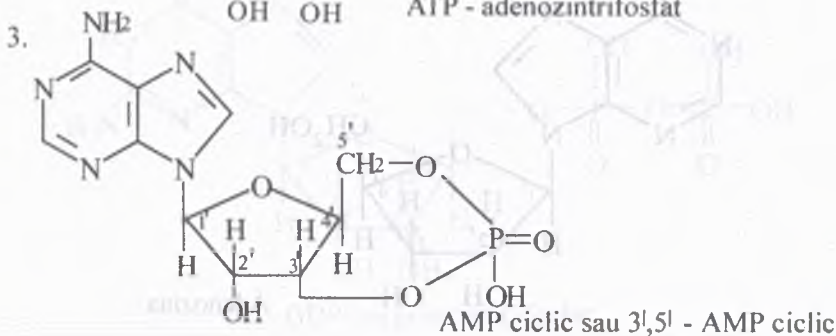
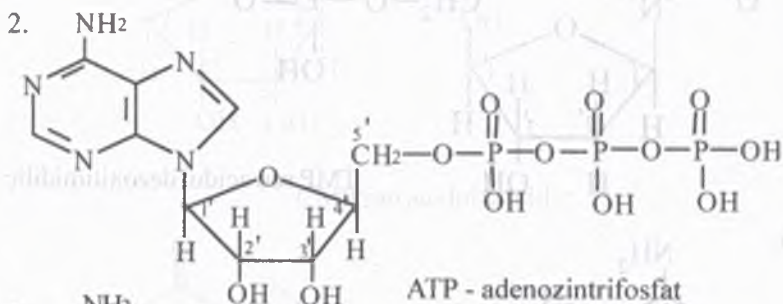
Nucleotidele. Structura și biosinteza acizilor nucleici. Sinteza proteinelor și reglarea ei. Biosinteza anticorpilor

TEMA 6

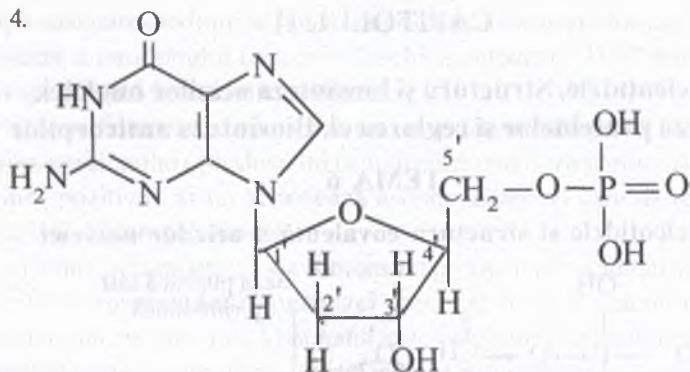
Nucleotidele și structura covalentă a acizilor nucleici



Nucleotidul dat prezintă un ribonucleotid, deoarece componentul glucidic este riboza. În dezoxiribonucleotide gruparea OH din poziția 2 este substituită cu H.

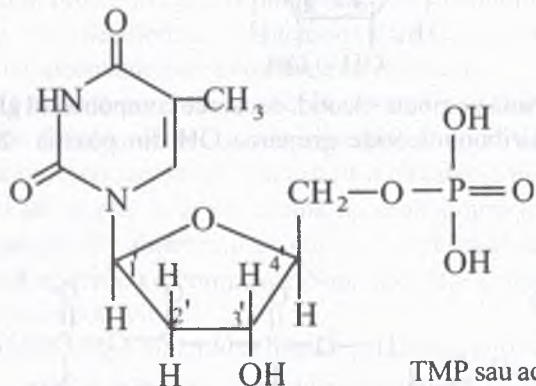


4.



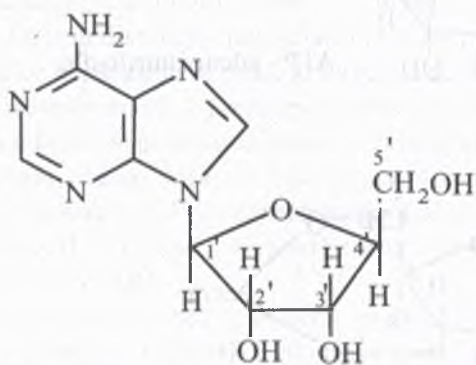
dGMP sau deoxiguanilat

5.

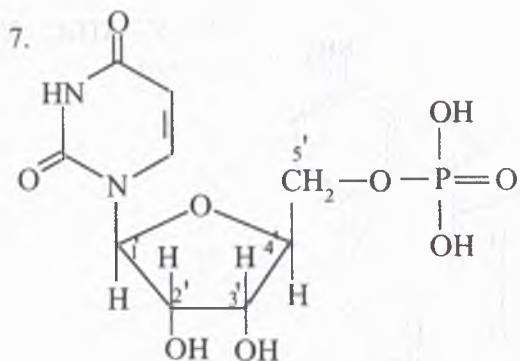


TMP sau acidul deoxitimidilic

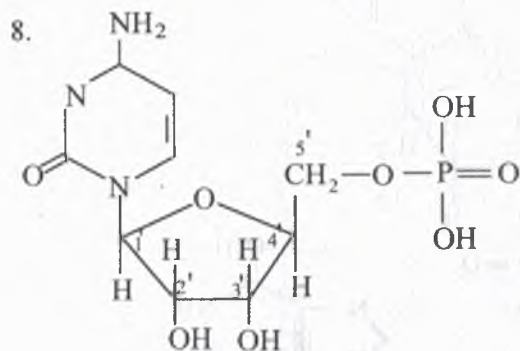
6.



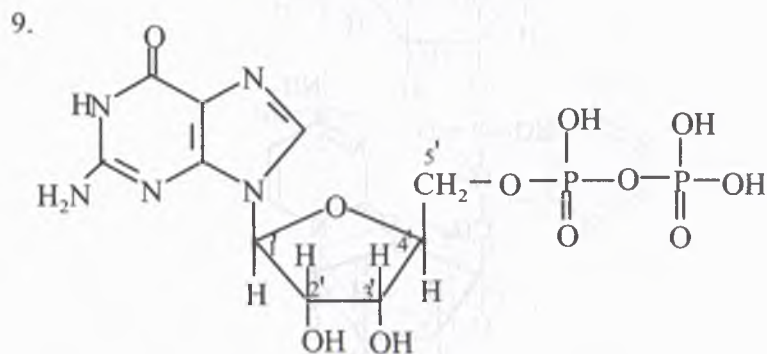
Adenozina



UMP sau acidul uridilic



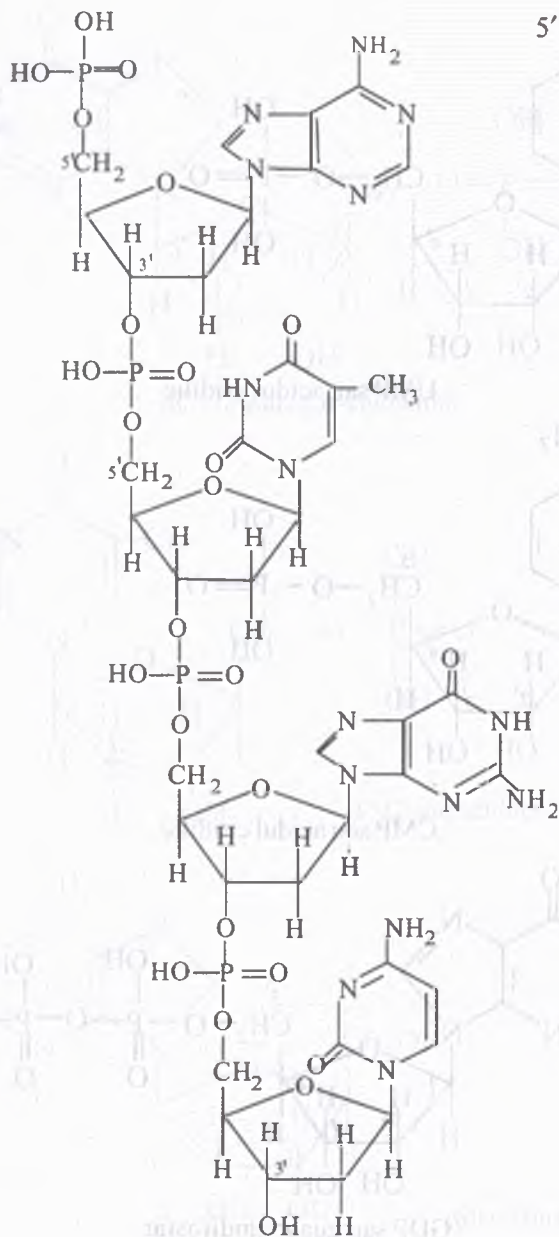
CMP sau acidul citidilic



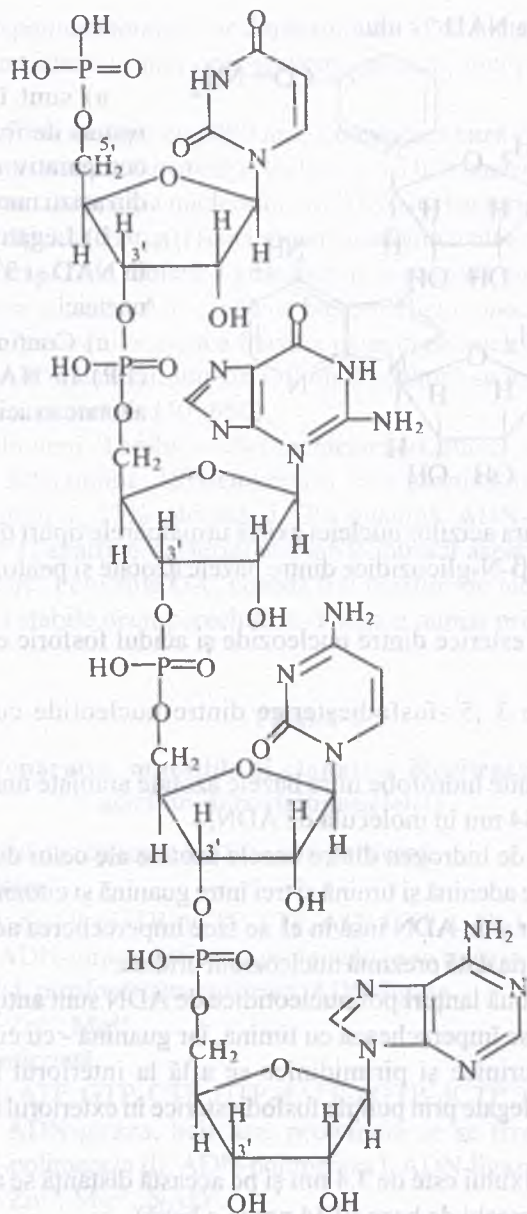
GDP sau guanozindifosfat

10.

5' - ATGC - 3'

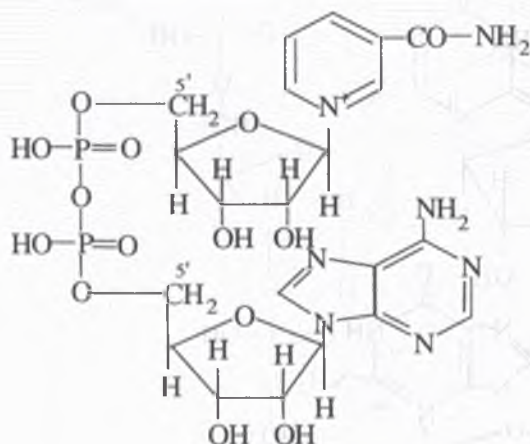


11.



5' - UGCA - 3'

12. Structura NAD⁺ - ului



a) sunt legate prin 2 resturi de fosfat în NAD, comparativ cu 1 din cele din acizii nucleici.

b) Legătura este 5' - 5' în NAD și 3' - 5' în acizii nucleici.

c) Conține o vitamină (PP) în NAD și 2 baze azotate în acizii nucleici.

13. În structura acizilor nucleici există următoarele tipuri de legături:

1) legăturile β -N-glicozidice dintre bazele azotate și pentoze cu formare de nucleozide;

2) legăturile esterice dintre nucleozide și acidul fosforic cu formare de nucleotide;

3) legăturile 3',5'-fosfodiesterice dintre nucleotide cu formare de polinucleotide;

4) interacțiunile hidrofobe între bazele azotate aranjate una peste alta la o distanță de 0,34 nm în molecula de ADN;

5) legăturile de hidrogen dintre bazele azotate ale celor două lanțuri de ADN; două între adenină și timină și trei între guanină și citozină. Legăturile de hidrogen apar și în ADN însă în el se face împerecherea adenină-uracil.

14. Combinația dată prezintă nucleozidul uridina.

15. a) Cele două lanțuri polinucleotidice de ADN sunt antiparalele.

b) Adenina se împerechează cu timina, iar guanina - cu citozina.

c) Bazele purinice și pirimidinice se află la interiorul helixului, iar dezoxiribozele, legate prin punțile fosfodiesterice în exteriorul duplexului de ADN.

d) Pasul helixului este de 3,4 nm și pe această distanță se află 10 nucleotide, deci 10 perechi de baze (0,34 nm la o bază).

e) Lanțurile polinucleotidice ale duplexului de ADN sunt complementare, însă ele nu sunt identice nici prin secvența bazelor, nici prin compoziția nucleotidică.

16. Un micron este egal cu 1000 nm. Deoarece o bază ocupă o distanță egală cu 0,34 nm, reiese că un micron include cca 3 000 nucleotide ($10^3:0,34$).

17. Deoarece compoziția nucleotidică a ADN-lui bacteriofagului M_{13} nu se supune legității lui Chargaff (cota molară a adeninei nu este egală cu cota molară a timinei și cota molară a guaninei nu este egală cu cota molară a citozinei), reiese că acest ADN nu este bicatenar, ci monocatenar.

18. Întrucât masa moleculară a fiecărei perechi de nucleotide este egală aproximativ cu 650 daltoni, într-un milion de daltoni se vor conține circa 1540 perechi de nucleotide ($10^6:650$).

19. Dacă admitem că ambii ADN sunt bicatenari, atunci un ADN conține 32% adenină, 32% timină, 18% citozină și 18% guanină, iar celălalt—17% adenină, 17% timină, 33% citozină și 33% guanină. ADN-ul care conține 33% G și 33% C aparține bacteriei termofile întrucât acest ADN este mai stabil la încălzire. Perechile G-C posedă trei legături de hidrogen din care cauză sunt mai stabile decât perechile A-T legate numai prin două legături de hidrogen.

TEMA 7

Genele: reparația, mutațiile și clonarea. Replicarea (biosinteza acizilor dezoxiribonucleici)

1. În procesul de replicare a ADN-ului participă:

a. Catena lider.

Precursorii: dATP, dGTP, dCTP, TTP, ATP, GTP, CTP, UTP.

Enzimele: ADN-giraza, helicaza, proteinele ce se fixează la ADN, ADN-polimeraza III, I, pirofosfataza, primaza, ADN-ligaza.

Cofactorii: Zn^{2+} , Mg^{2+} .

b. Catena întârziată.

Precursorii: ATP, GTP, CTP, UTP, dATP, dGTP, dCTP, TTP.

Enzimele: ADN-giraza, helicaza, proteinele ce se fixează la ADN, primaza, ADN-polimeraza III, ADN-polimeraza I, ADN-ligaza, pirofosfataza.

Cofactorii: Zn^{2+} , Mg^{2+} , NAD^+ .

2. Reieșind din principiul împerecherii complementare, compoziția

nucleotidică a lanțului de ADN sintetizat va fi : A = 32,8% . T = 24,6%,
G = 18,5% , C = 24,1%.

3. Compoziția nucleotidică a ADN-ului fagului $\phi 174$ constituit din inelele (+) și (-) se prezintă astfel:

$$G = \frac{24,1 + 18,5}{2} = 21,3\%$$

$$C = \frac{18,5 + 24,1}{2} = 21,3\%$$

$$A = \frac{24,6 + 32,8}{2} = 28,7\%$$

$$T = \frac{32,8 + 24,6}{2} = 28,7\%$$

4. a) Factorii ce asigură exactitatea replicării ADN-ului sunt:

1. Fidelitatea împerecherii Watson - Crick între catena parentală și catena fiică (nou sintetizată);

2. Corecția erorilor cu ajutorul activității 3' - exonucleazice și de corecție a ADN - polimerazei I și III. Dacă se produce inserția unui nucleotid incorect, atunci ADN - polimeraza depistează, îndepărtează nucleotidul incorect și include nucleotidul corect.

b) Da, lanțul întârziat se sintetizează cu aceeași exactitate ca și lanțul conducător.

TEMA 8

Transcripția. Sinteza anticorpilor

1. ARN-polimeraza ADN-dependență participă la biosinteza ARN-ului pe matriță de ADN (transcriere) și necesită prezența ADN matriță a celor patru ribonucleozidtrifosfați (ATP, GTP, CTP, UTP), ionilor de magneziu.

ARN - polimeraza conține zinc și construiește o catenă de ARN complementară cu catena ADN-sens pentru o anumită genă în direcția 5' → 3'.

Polinucleozidfosforilaza participă la sinteza polimerilor similari acizilor ribonucleici cu secvență nucleotidică nespecifică. Enzima nu necesită

prezența matriței, ci a celor patru ribonucleoziddifosfați (ADP, GDP, CDP, UDP) sau numai a unuia din ei, și prezența ionilor de magneziu. Compoziția nucleotidică a polimerului rezultat depinde de raportul ribonucleoziddifosfaților din mediu. Rolul polinucleotidfosforilazei constă mai degrabă în degradarea ARN-ului, decât în sinteza ARN-lui.

ADN monocatenar		ADN bicatenar	ARN
(+)		(+)	(-)
A - 21%		A - 21%	T - 21%
G - 29%		G - 29%	C - 29%
T - 21%	----- →	T - 21%	A - 21%
C - 29%		C - 29%	G - 29%
			U - 21%
			C - 29%

3. Sanger și colaboratorii au comparat secvența nucleotidică a cromozomului ϕ x 174 cu secvența aminoacizilor celor 9 proteine codificate de genele ϕ x 174 și s-a observat că în ADN-ul bacteriofagului ϕ x 174 există gene suprapuse sau gene în interiorul altor gene care compensează complet insuficiența de nucleotide în ADN-ul ϕ x 174 pentru codificarea tuturor aminoacizilor ce se conțin în cele 9 proteine.

TEMA 9

Sinteza proteinelor și reglarea ei

1. Dacă proteina medie este constituită aproximativ din 330 resturi de aminoacizi, atunci gena care codifică această proteină include cca 10^3 perechi de nucleotide, întrucât fiecare aminoacid este codificat de un triplet de nucleotide. ADN setului haploid al cromozomilor celulei umane poate deci codifica

$$\frac{2,3 \times 10^9}{10^3} = 2,3 \text{ milioane de proteine.}$$

Însă o parte de ADN nu intră în compoziția genelor structurale, ci formează intronii și genele reglatoare din care cauză numărul de proteine este cu mult mai mic de 2,3 milioane și prin evaluare aproximativă este egală cu 50 - 200 de mii de diferite proteine.

2. Există două tipuri de ARN_t specifice pentru metionină - ARN_t^{Met} și $ARN_t^{\phi^{Met}}$.

Ambele tipuri de ARN_t pot lega metionina în reacția de activare, însă metionina fixează gruparea formil și devine aminoacid de inițiere numai în compoziția metionil - ARN_t^{Met} . Celălalt tip de ARN_t - metionil - ARN_t^{Met} este utilizat pentru inserția metioninei în porțiunile interne ale lanțului polipeptidic.

3. Deoarece același aminoacid poate fi codificat de mai mulți codoni (codul genetic este degenerat), nu se poate stabili secvența nucleotidică a unicului ARN_m care codifică această proteină, folosind tabelul codului genetic.

4. Masa medie a unei perechi de nucleotide este egală cu 650, perechea de nucleotide în duplexul de ADN ocupă o distanță egală cu 0,34 nm.

a) ARN_t (90 nucleotide);

$$90 \times 0,34 = 30,6 \text{ nm}$$

$$90 \times 650 = 58,500 \text{ daltoni}$$

b) Ribonucleaza (124 resturi de aminoacizi)

$$124 \times 3 \times 0,34 = 126,48 \text{ nm}$$

$$124 \times 3 \times 650 = 241,800 \text{ daltoni}$$

c) Miozina (1800 resturi de aminoacizi)

$$1800 \times 3 \times 0,34 = 1836 \text{ nm}$$

$$1800 \times 3 \times 650 = 3510000 \text{ daltoni}$$

5. ARN_m UGU GUG UGU GUG

polipeptid Ala – Val – Ala – Val-

Nu se sintetizează polipeptidul Cys – Val – Cys – Val – (codonul UGU specifică includerea cisteinei în polipeptid) întrucât în sistemul de sinteză a fost utilizat Ala - ARN_t obținut din ARN_t -Cys. Cu alte cuvinte caracterul interacțiunii aminoacil - ARN_t cu ARN_m este determinat de natura ARN_t , și nu de aminoacidul fixat la ARN_t (codonul ARN_m recunoaște codonul ARN_t , dar nu aminoacidul).

6. a. **Activarea aminoacizilor.**

Pentru activarea fiecărui aminoacid se cheltuiesc două legături macroergice ale ATP-lui : $146 \times 2 = 292$ legături

b. **Elongarea lanțului polipeptidic.**

Formarea unei legături peptidice necesită hidroliza a două molecule de GTP la GDP (două legături macroergice) - $145 \times 2 = 290$ legături.

c. **Formarea complexului de inițiere 70 S.**

AAG GCC

CAC GAG

GCA

GCG

Substituția Lys – Ala

Substituția His – Glu

nu e posibilă.

nu e posibilă.

11.a) (5') ATC GTC GAC GAT GAT CAT CGG CTA CTC GA (3')

Direcția 3' → 5' TAG CAG CTG CTA CTA GTA GCC GAT GAG CT

Direcția 5' → 3' TCG AGT AGC CGA TGA TCA TCG TCG ACG AT

b) Direcția 3' → 5' AGC UCA UCG GCU ACU AGU AGC AGC
UGC UA

Direcția 5' → 3' AUC GUC GAC GAU GAU CAU CGG CUA CUC
GA

c) Ile – Val – Asp – Asp – Asp – His – Arg – Leu – Leu.

12. Lungimea proteinei (α - spirală liniară) va fi: $150 \times 0,15 \text{ nm} = 22,5 \text{ nm}$, unde $0,15 \text{ nm}$ este distanța ocupată de un rest de aminoacid în α - helix.

Lungimea genei ce codifică această proteină va fi: $150 \times 3 \times 0,34 = 153 \text{ nm}$.

13. În timpul translației, în lanțul polipeptidic se încorporează direct următorii aminoacizi: asparagina și p - hidroxifenilalanina (tirozina), întrucât acești doi aminoacizi posedă cod genetic. 4-Hidroxiprolina și fosfoserina apar în lanțul polipeptidic în urma modificărilor de posttraducere, ca urmare se include prolina care suferă hidroxilare cu formare de 4-hidroxiprolină, iar fosfoserina apare în urma fosforilării serinei.

14.a) AUU AAU UAA UUA

Ile - Asn - stop

b) AUA UAU AUA UAU

Ile - Tyr - Ile - Tyr

c) UAU UAU UAU UAU

Tyr - Tyr - Tyr - Tyr

d) AUA - AUA - AUA - AUA

Ile - Ile - Ile - Ile

e) UAU AUA UAU AUA

Tyr - Ile - Tyr - Ile

CAPITOLUL III

Metabolismul general. Bioenergetica. Oxidarea biologică.

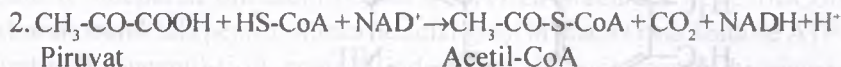
Lantul respirator și fosforilarea oxidativă

TEMA 11

Noțiuni generale despre metabolism. Căile generale de scindare ale proteinelor, glucidelor și lipidelor. Noțiuni de bioenergetică. Oxidarea piruvatului și ciclul Krebs

1. Sediuł ciclului Krebs mitocondrial.

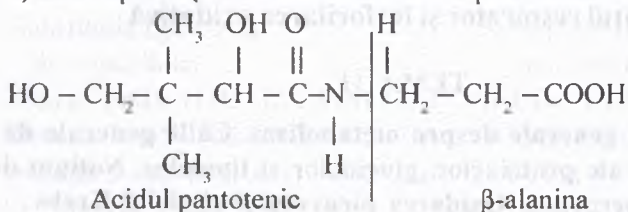
Enzima	Reacția	Tipul de reacție
Citratsintetaza	Acetil-CoA + Oxaloacetat + H ₂ O \rightleftharpoons Citrat + HS-CoA	Condensare
Aconitaza	Citrat \rightleftharpoons cis - Aconitat \rightleftharpoons Izocitrat	Dehidratare și hidratare
Izocitratdehidrogenaza	Izocitrat + NAD ⁺ \rightleftharpoons α-cetoglutarat + NADH + H ⁺ + CO ₂	Decarboxilare și oxidare
Complexul α-cetoglutarat-dehidrogenaza	α-Cetoglutarat + NAD ⁺ + HS-CoA \rightleftharpoons Succinil-CoA + CO ₂ + NADH + H ⁺	Decarboxilare și oxidare
Succinil-CoA-sintetaza	Succinil - CoA + Pi + GDP \rightleftharpoons Succinat + GTP + HS-CoA	Fosforilare la nivel de substrat
Succinat-dehidrogenaza	Succinat + FAD \rightleftharpoons Fumarat + FADH ₂	Oxidare
Fumaraza	Fumarat + H ₂ O \rightleftharpoons Malat	Hidratare
Malatdehidrogenaza	Malat + NAD ⁺ \rightleftharpoons Oxaloacetat + NADH + H ⁺	Oxidare



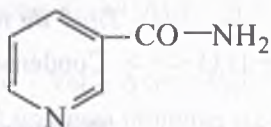
Piruvatul se supune decarboxilării oxidative. Procesul este catalizat de complexul piruvatdehidrogenază. Complexul este constituit din 3 enzime și 5 cofactori: piruvatdehidrogenază (decarboxilantă), dihidrolipoiltransacetilază, dihidrolipoildehidrogenază, în afară de cofactorii stoichiometrici HS-CoA și

NAD⁺ la reacție mai participă cofactorii tiaminpirofosfat (TTP), lipoamida și FAD'.

a) În componența HS-CoA intră acidul pantotenic:

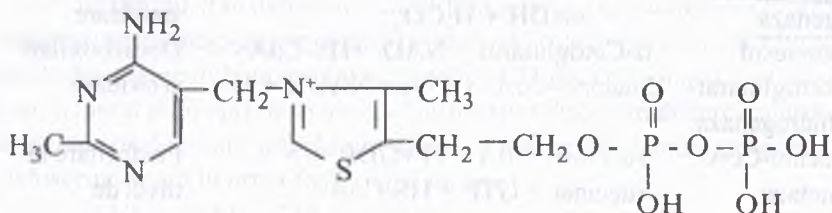


b) Vitamina PP este constituenul NAD⁺-ului

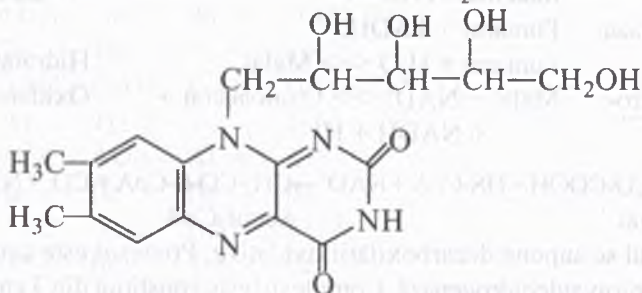


Nicotinamida

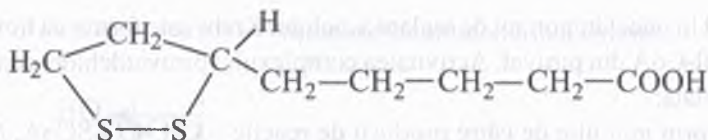
c) Tiaminpirofosfatul este forma coenzimatică a vitaminei B₁ (tiaminei).



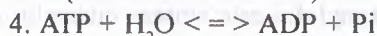
d) În componența FAD-ului intră vitamina B₂ (riboflavina).



e) Acidul lipoic se leagă covalent cu restul de lizină din dihidroli-poiltransacetilază.



3. Ciclul acizilor tricarboxilici funcționează numai în condiții aerobe, deoarece desfășurarea lui normală necesită NAD^+ și FAD^+ . Acești transportatori de electroni regenerează la transferul electronilor NADH și FADH_2 la O_2 pe calea lanțului respirator, care este cuplat cu formarea concomitentă de ATP (fosforilare oxidativă).



$\Delta G^\circ = -7,3 \text{ kcal/mol}$, unde ΔG° este energia liberă standard de hidroliză a ATP-ului.

Fiecare moleculă de ATP este hidrolizată și din nou regenerată de 2,5 mii de ori în 24 de ore, deci durata vieții moleculei de ATP este mai puțin de un minut.

5. În 24 ore omul consumă cca 600 l (~27 moli) de oxigen. Majoritatea covârșitoare a oxigenului (~90%) se reduce pînă la apă cu participarea lanțului respirator. Dacă se consideră că în mitocondrii se reduc 25 moli de oxigen (50 moli de oxigen atomic), iar cîtul $\text{P/O} = 2,5$, atunci în mitocondriile organismului se sintetizează zilnic $50 \times 2,5 = 125$ moli de ATP, adică cca 62 kg de ATP. Firește aceeași cantitate de ATP este hidrolizată zilnic: această cantitate nu caracterizează masa totală de ATP din organism, ci viteza ciclului ATP-ADP.

6. Ciclul Krebs este o cale amfibolică care funcționează nu numai în catabolism (oxidarea acetil-CoA ce provine din degradarea aminoacizilor, acizilor grași și glucidelor), ci și în generarea de precursori ori pentru căile anabolice. Intermediarii ciclului Krebs servesc ca precursori ai aminoacizilor: oxalilacetatul este convertit în aspartat, iar α -cetoglutarat - în glutamat. Citratul poate fi îndepărtat din ciclu pentru a servi ca precursor al acetil-CoA extramitocondriale pentru sinteza de acizi grași în reacția catalizată de ATP-citratliază. Succinil-CoA poate fi îndepărtată din ciclu pentru biosinteza hemului. Viteza de funcționare a ciclului Krebs este bine racordată la necesitatea celulelor în ATP.

1. Un punct important de reglare a ciclului Krebs este formarea ireversibilă a acetil-CoA din piruvat. Activitatea complexului piruvatdehidrogenază este controlată:

a) prin inhibiție de către produșii de reacție – $\text{CH}_3\text{-CO-SCoA}$, NADH ;
b) după principiul de retroinhibiție - ATP inhibă complexul piruvatdehidrogenază;

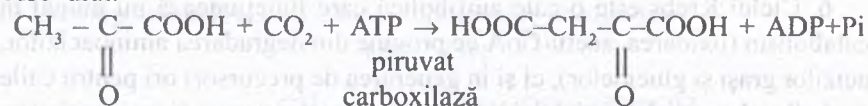
c) prin modificarea covalentă a complexului dehidrogenază fosforilarea determină diminuarea activității lui, iar defosforilarea - creșterea activității (kinaza (K) și fosfataza (F)).

2. O reacție importantă de reglare a ciclului este sinteza citratului din oxalilacetat și acetil-CoA. ATP-ul este inhibitorul alosteric al citratsintezei.

3. Altă reacție aflată sub reglaj este reacția catalizată de izocitratdehidrogenază care necesită ADP ca modulator alosteric stimulator, dar care este inhibată de ATP sau NADH .

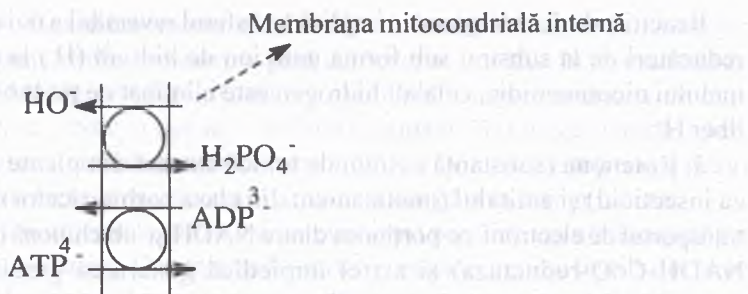
4. A treia reacție reglatoare a ciclului Krebs este reacția catalizată de complexul α - cetoglutarat dehidrogenază, inhibat de produșii de reacție, deci de NADH și succinil-CoA.

7. Nu este posibilă, deoarece reacția de decarboxilare a piruvatului este ireversibilă. Compușii intermediari ai ciclului acizilor tricarboxilici sunt folosiți ca precursori în procesele de biosinteză. Oxaloacetatul servește ca precursor în sinteza aspartatului și în procesul de gluconeogeneză. Compușii intermediari utilizați sunt returnați prin reacții anaplerotice dintre care cea mai importantă este carboxilarea piruvatului la oxalilacetat pe contul ATP-ului.



8. Trecerea ATP și ADP prin membrana internă mitocondrială este un proces cuplat: ADP pătrunde în matricea mitocondrială numai cu condiția ieșirii ATP-ului din matrice și invers. Această difuziune de schimb este mediată de transportorul ATP-ADP-translocază - un dimer constituit din subunități identice - și este inhibată puternic și specific de glucozida vegetală atractilozida și de antibioticul acid bongkrecic.

Transportorul de fosfat favorizează un schimb de ioni H_2PO_4^- și OH^- :



TEMA 12

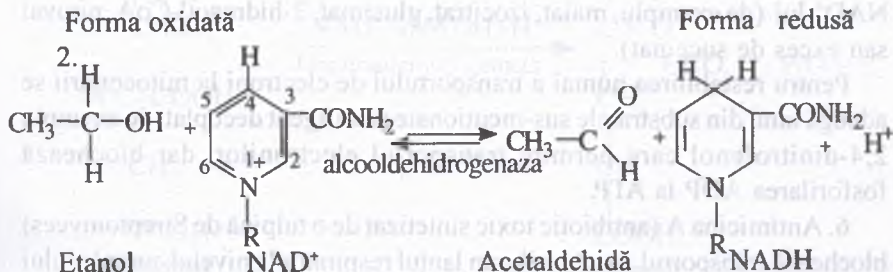
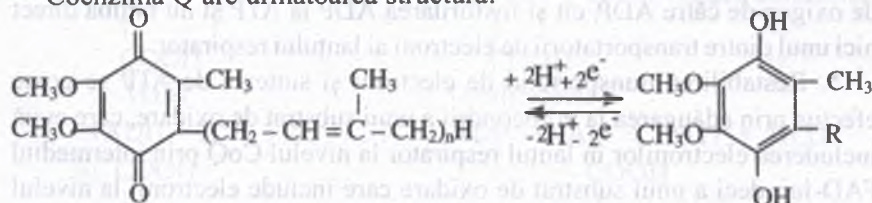
Oxidarea biologică. Lanțul respirator și fosforilarea oxidativă

1. Componentele lanțului respirator care participă în fluxul transportului de electroni de la substrat organic la oxigen sunt:

- Dehidrogenazele NAD^+ - dependente;
- Dehidrogenazele FMN - și FAD - dependente;
- Proteinele cu fier-sulf;
- Ubichinona sau coenzima Q;
- Citocromii și NADP^+ .

NAD^+ conține nicotinamida (vitamina PP), FMN și FAD-riboflavina (vitamina B_2).

Coenzima Q are următoarea structură:



Reacțiile de dehidrogenare implică transferul reversibil a doi echivalenți reducători de la substrat sub forma unui ion de hidrură (H^-) la poziția 4 a inelului nicotinamidic, celălalt hidrogen este eliminat de pe substrat ca ion liber H^+ .

3. Rotenona (substanță extrem de toxică extrasă din plante și utilizată ca insecticid) și amitalul (medicament din clasa barbituricelor) blochează transportul de electroni pe porțiunea dintre NADH și ubiquinonă (complexul NADH-CoQ-reductaza) și astfel împiedică generarea gradientului de protoni în primul punct de fosforilare oxidativă. Restabilirea fluxului de electroni și sintezei de ATP se poate efectua prin adăugare de succinat la mitocondrii, deoarece inhibitorii indicați nu influențează asupra oxidării succinatului, întrucât electronii acestui substrat se includ în lanțul respirator prin intermediul FAD-lui la nivelul CoQ, deci după locul de blocare de către rotenonă și amital.

4. 2,4-Dinitrofenolul este un agent de decuplare a fosforilării oxidative. În prezența lui transferul de electroni de la NADH la O_2 decurge normal însă nu are loc formarea ATP-lui de către ATP-sintetaza mitocondrială, întrucât dispare forța protonmotrică care asigură transportul protonilor prin membrana mitocondrială internă.

Antibioticul oligomicina face parte din clasa inhibitorilor fosforilării oxidative. El inhibă ATP-sintetaza, deci, împiedică atât stimularea consumului de oxigen de către ADP, cât și fosforilarea ADP la ATP și nu inhibă direct nici unul dintre transportatorii de electroni ai lanțului respirator.

5. Restabilirea transportului de electroni și sintezei de ATP se poate efectua prin adăugarea la mitocondrii a unui substrat de oxidare, care evită includerea electronilor în lanțul respirator la nivelul CoQ prin intermediul FAD-lui, deci a unui substrat de oxidare care include electronii la nivelul NAD^+ -lui (de exemplu, malat, izocitrat, glutamat, 3-hidroacil-CoA, piruvat sau exces de succinat).

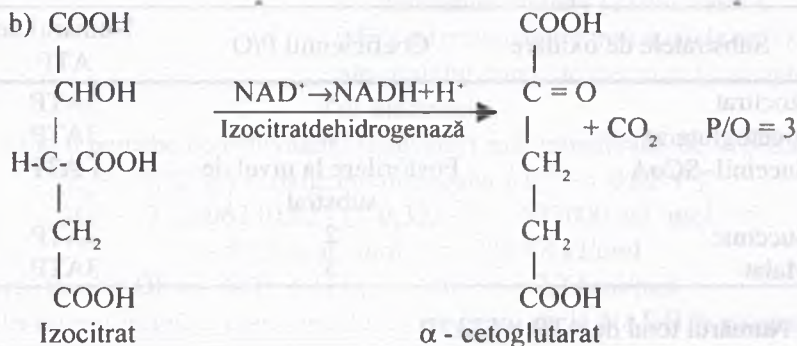
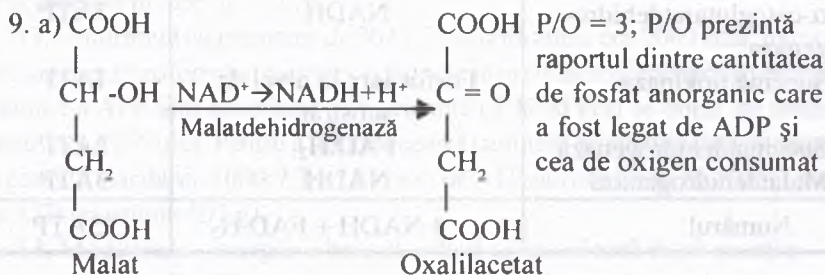
Pentru restabilirea numai a transportului de electroni la mitocondrii se adaugă unul din substratele sus-menționate și un agent decuplat, de exemplu 2,4-dinitrofenol care permite transportul electronilor, dar blochează fosforilarea ADP la ATP.

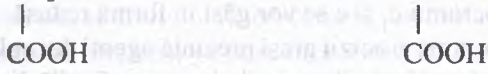
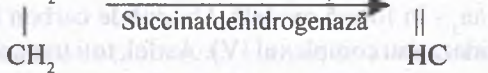
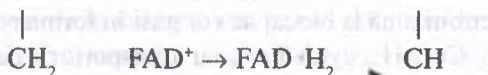
6. Antimicina A (antibiotic toxic sintetizat de o tulpină de *Streptomyces*) blochează transportul electronilor în lanțul respirator la nivelul complexului

III, deci blochează transportul electronilor de la ubiquinonă la citocromul c. Astfel, transportorii de electroni pînă la blocaj se vor găsi în forma redusă - NADH, FMN.H₂, FAD.H₂, CoQ.H₂, cyt.b Fe²⁺, iar transportorii de după blocaj - cyt.c₁, cyt.c și cyt.aa₃ - în formă oxidată. Oxidul de carbon inhibă citocromul aa₃ (citocromoxidaza sau complexul IV). Astfel, toți transportorii de electroni inclusiv și citocromii c₁ și c se vor găsi în formă redusă.

7. 2,4-Dinitrofenolul, tiroxina și acizii grași prezintă agenți decuplanți ai fosforilării oxidative. Decuplarea fosforilării oxidative poate fi utilă din punct de vedere biologic. Decuplarea prezintă o cale de generare a căldurii pentru menținerea temperaturii corpului la animalele în hibernare, la unele animale nou-născute și la mamiferele adaptate la frig. Grăsimea brună foarte bogată în mitocondrii este specializată în acest proces de termogeneză. Rolul de decuplanți în grăsimea brună îl joacă acizii grași, eliberarea cărora este reglată de către noradrenalină.

8. Sărurile acidului cianhidric (cianurile) blochează procesul de reducere a oxigenului catalizat de citocromoxidază, deoarece sunt inhibitorii puternici ai citocromoxidazei.





Succinat

Fumarat



10. Piruvat \rightarrow acetil-CoA \rightarrow ciclul Krebs \rightarrow lanțul respirator

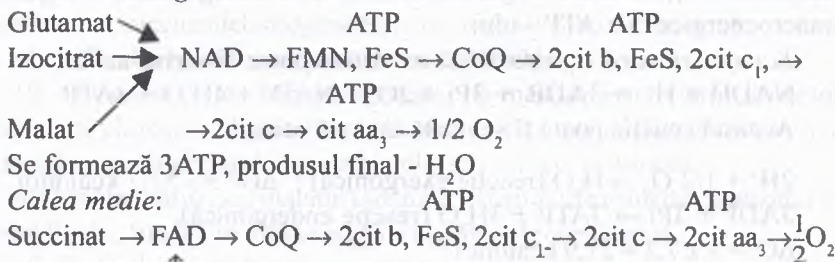
Reacția catalizată de:	Numărul de NADH și $\text{FAD} \cdot \text{H}_2$	Numărul de ATP
Piruvatdehidrogenaza	NADH	3ATP
Izocitratdehidrogenaza	NADH	3ATP
α -cetoglutaratdehidrogenaza	NADH	3ATP
Succinattiokinaza	Fosforilare la nivel de substrat	1ATP
Succinatdehidrogenaza	$\text{FAD} \cdot \text{H}_2$	2ATP
Malatdehidrogenaza	NADH	3ATP
Numărul	4 NADH + $\text{FAD} \cdot \text{H}_2$	15ATP

11.

Substratele de oxidare	Coeficientul P/O	Numărul de ATP
Izocitrat	3	3ATP
α -cetoglutarat	3	3ATP
Succinil~SCoA	Fosforilare la nivel de substrat	1 ATP
Succinat	2	2ATP
Malat	3	3ATP

Numărul total de ATP = 12ATP

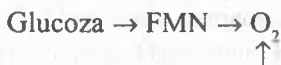
12. Calea lungă:



Acid gras-CoA

Se formează 2ATP, produsul final - H₂O

Calea scurtă:



Acid gras-CoA \rightarrow FAD

ATP-ul nu se formează, produsul final - H₂O₂, care la acțiunea catalazei se scindează în apă și oxigen.

13. Omul adult cu greutatea de 70 kg consumă zilnic cca 2000 kcal. Întrucât eficacitatea transformării energiei conținute în produsele alimentare în energia chimică a ATP-ului constituie 50%, rezultă că 1000 kcal se obțin pe seama hidrolizei ATP-ului. Pentru a obține această cantitate de energie sunt necesare în condiții standarde $1000:7,3 = 137$ moli de ATP sau cca 62 kg de ATP (1 mol de ATP constituie 507 g).

14. Modificarea energiei libere standard se calculează după ecuația:

$$\Delta G^0 = -nF \Delta E_o', \text{ unde: } n - \text{numărul de electroni transferați;}$$

$$F - \text{constanta Faraday (23062 cal/V);}$$

$$\Delta E_o' - \text{diferența dintre potențialele redox}$$

$$\text{ale cuplului donor de electroni și acceptor de electroni.}$$

Cînd o pereche de echivalenți reducători este transferată de la NADH ($E_o' = -0,32 \text{ V}$) la oxigenul molecular ($E_o' = +0,82 \text{ V}$)

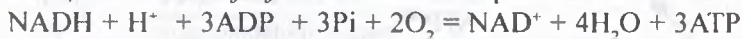
$$\Delta G^0 = -2 \cdot 23062 [0,82 - (-0,322)] = -527000 \text{ cal} \cdot \text{mol}^{-1} = -52,7 \text{ kcal} \cdot \text{mol}^{-1} = -238,48 \text{ kJ/mol}$$



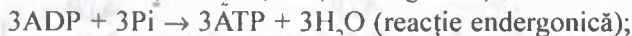
În timpul migrării unei perechi de electroni de la NADH la oxigenul

molecular o parte din energia electronilor este înmagazinată în legăturile macroenergice ale ATP - ului.

Ecuatia sumară a fosforilării oxidative poate fi scrisă astfel:

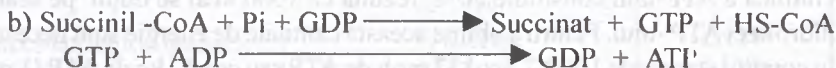
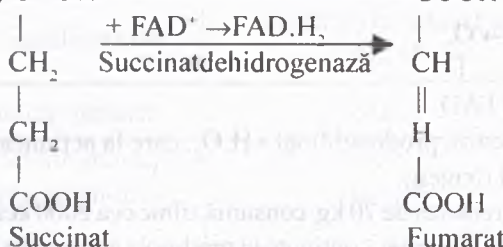


Această ecuație poate fi scindată în două ecuații:



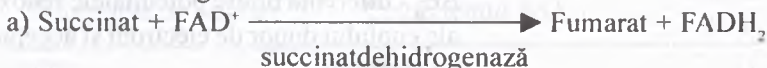
Deci, *randamentul fosforilării oxidative* va fi: $\frac{21,9 \times 100}{52,7} = 40\%$

16. a) COOH



Formarea de ATP prin fosforilarea ADP-ului cu un fosfat organic poartă numele de fosforilare la nivel de substrat pentru a nu fi confundată cu fosforilarea oxidativă legată de lanțul respirator.

17. Malonatul este inhibitorul competitiv al succinatdehidrogenazei, deoarece este analogul structural al succinatului:



Reacția este blocată și se acumulează succinatul.

b) Succinatul se acumulează din cauza inhibiției competitive a succinatdehidrogenazei (structura succinatului - vezi problema 16.).

c) Consumul de oxigen se întrerupe, deoarece se blochează ciclul Krebs care este furnizor de hidrogen sub formă de NADH și $\text{FAD} \cdot \text{H}_2$ pentru lanțul respirator;

d) Inhibiția succinatdehidrogenazei poate fi înlăturată prin adăugarea substratului succinatdehidrogenazei (succinat) sau altei substanțe de oxidare a ciclului Krebs (malat, izocitrat, α - cetoglutarat).

18. a) Consumul de oxigen servește ca măsură a activității primelor două etape ale respirației celulare - glicolizei și ciclului acizilor tricarboxilici. Adăugarea oxalilacetatului sau malatului stimulează respirația.

b) Oxalilacetatul (sau malatul) adăugat îndeplinește rolul de catalizator în ciclul Krebs, fiindcă în ultima etapă a ciclului el regenerează.

19. Fosforilarea oxidativă necesită:

1. Integritatea membranei interne mitocondriale. Deteriorarea membranei (rupturi, fisuri) determină disfuncția dintre respirație și sinteza de ATP (transportul de electroni decurge normal dar nu are loc sinteza de ATP).

2. Membrana mitocondrială internă este impermeabilă pentru ionii H^+ , OH^- , K^+ , Cl^- . Dacă membrana devine permeabilă pentru acești ioni, atunci fosforilarea oxidativă nu are loc (agenții decuplanți măresc considerabil permeabilitatea membranei interne pentru ionii H^+ și este anulat gradientul de protoni ai membranei interne).

20.1. Energia eliberată în reacțiile de oxidare din lanțul respirator al mitocondriilor țesutului adipos brun se degajă în mediu sub formă de căldură pentru menținerea temperaturii corpului la nou-născuți.

2. Mecanismele care explică micșorarea cîtului P/O:

- decuplarea fosforilării oxidative;
- consum ridicat de ATP;
- mai puțin de 3 locuri de fosforilare.

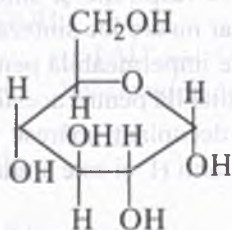
CAPITOLUL IV

Chimia și metabolismul glucidelor

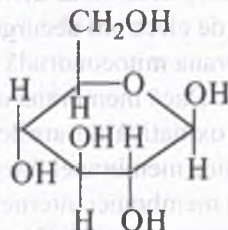
TEMA 13

Chimia și digestia glucidelor. Metabolismul glicogenului (sinteza, mobilizarea, reglarea). Reacții de identificare a monozelor în lichidele și preparatele biologice

1. Anomerii indică configurația sterică a hidroxilului semiacetalic sau glicozidic și sunt denumiți anomerul α și anomerul β :

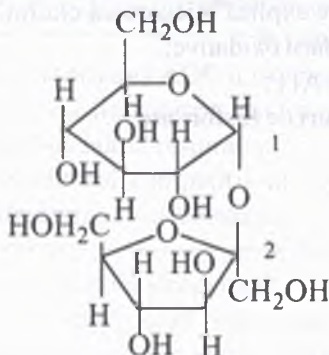


α - glucopiranoza



β - glucopiranoza

Zaharoza (α -glucopiranozid- β -fructofuranozid) are următoarea formulă:



La formarea legăturilor glicozidice 1,2 participă cele două grupări glicozidice din glucoză și fructoză, din care cauză zaharoza nu prezintă fenomenul de anomerie.

2. Celuloza este constituită din resturi de D-glucoză reunite prin legături

(1→4) 0-glicozidice, în această privință celuloza se aseamănă cu amiloza și segmentele liniare ale glicogenului. Însă între aceste polizaharide există o diferență foarte importantă: în celuloză legăturile 1→4 au configurația β , iar în amiloză, amilopectină și glicogen - configurația α (1→4). Legăturile glicogenului și amidonului sunt ușor hidrolizate de către α -amilază, iar legăturile β (1→4) din molecula celulozei nu sunt scindate de către α -amilază (specificitate stereochemică a amilazei).

Datorită particularităților geometrice ale legăturilor α (1→4), segmentele liniare din moleculele de glicogen și amidon tind să formeze conformație în formă de helix ce contribuie la formarea de granule compacte. În ce privește celuloza, din cauza configurației β a legăturilor glicozidice lanțurile polizaharidice ale celulozei sunt întinse și formează fibrile lungi insolubile.

3. A și B sunt fosfotrioze și anume A este dihidroxiacetonfosfatul, iar B - gliceraldehid-3-fosfatul. A este o cetotrioză fosforilată, iar B - o aldutrioză fosforilată și fac parte din clasa monozaharidelor care sunt alcooli-aldehide (aldoze) sau alcooli-cetone (cetoze), deci monozaharidele sunt combinații cu funcții mixte.

Ambele substanțe nu sunt enantiomeri întrucât enantiomerii prezintă cei doi izomeri optici - dextrogir (+) și levogir (-) ai unei substanțe. Posedă activitate optică numai gliceraldehid-3-fosfatul întrucât el conține un atom de carbon asimetric.

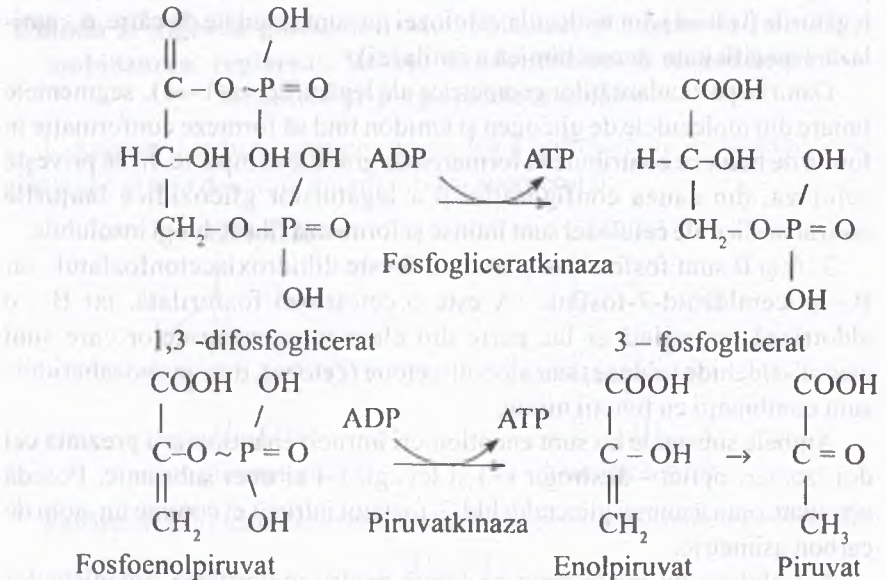
4. Celuloza nu poate servi ca hrană pentru majoritatea organismelor superioare întrucât în tractul lor digestiv lipsește enzima celulază, capabilă să hidrolizeze celuloza. Celuloza este sintetizată de unele microorganisme. Printre vertebrate numai bovinele și alte ruminante (oile, caprele ș.a.) pot utiliza celuloza în calitate de substanță nutritivă întrucât microorganismele rumenului secretă celulază, care scindează celuloza pînă la D-glucoză din care se formează acizi grași, CO_2 și CH_4 .

TEMA 14

Glicoliza. Reglarea. Soarta piruvatului în diferite condiții.

Fermentația alcoolică. Gluconeogeneză: mecanismul, reglarea

1.



2. Clasa de enzime

Oxidoreductaze

Liaze

Transferaze

Enzimele glicolitice

Lactatdehidrogenaza

Gliceraldehid-3-fosfat-
dehidrogenaza

(NAD⁺- dependentă)

Fructozodifosfaldolaza

Glucokinaza

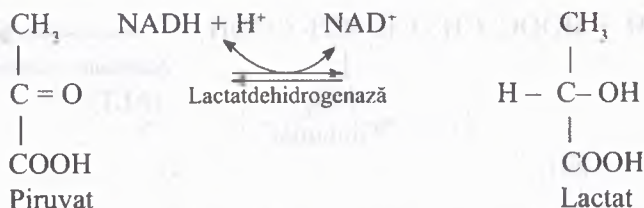
Hexokinaza

Fosfofructokinaza

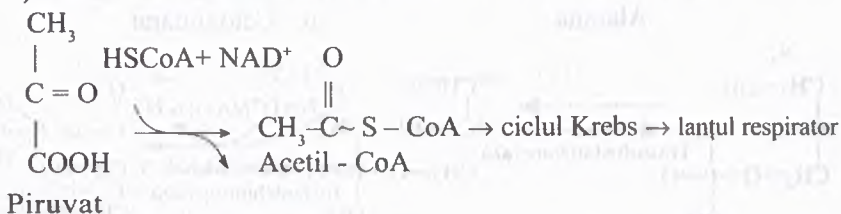
Fosfogliceratkinaza

Piruvatkinaza

3. a) *Glicoliza anaerobă*

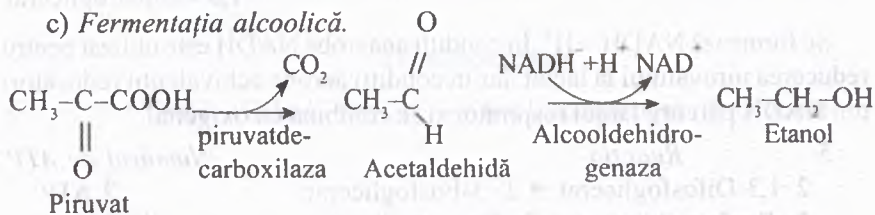


b) *Glicoliza aerobă.*

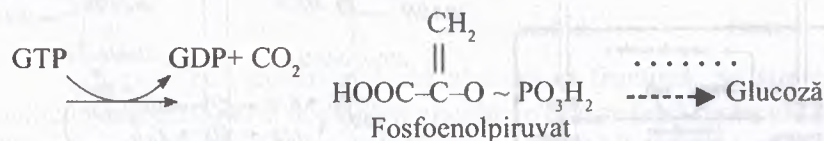
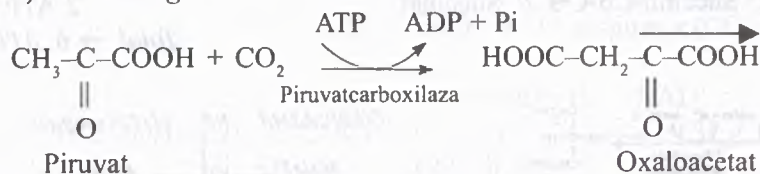


Complexul piruvatdehidrogenazic $\text{CO}_2 + \text{NADH} + \text{H}^+$

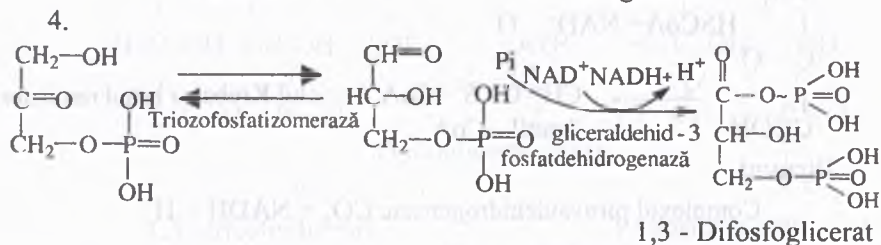
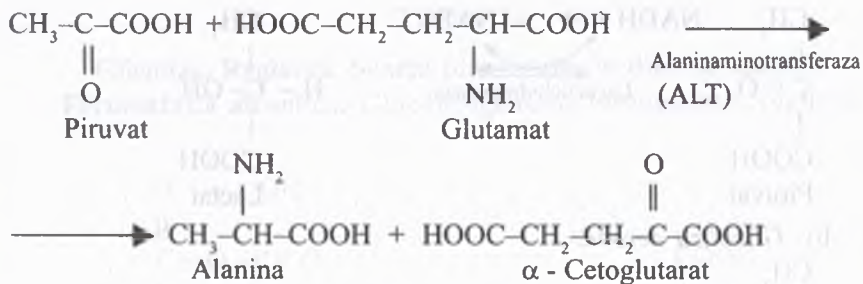
c) *Fermentația alcoolică.*



d) *Gluconeogeneza.*



e) *Participă la procesele de transaminare.*



Se formează $\text{NADH} + \text{H}^+$. În condiții anaerobe NADH este utilizat pentru reducerea piruvatului la lactat, iar în condiții aerobe echivalenții reductori din NADH parcurg lanțul respirator și se combină cu oxigenul.

5. Reacția

2 · 1,3-Difosfoglicerat → 2 · 3-Fosfoglicerat

2 · Fosfoenolpiruvat → 2 · Piruvat

2 · Succinil-CoA → 2 · Succinat

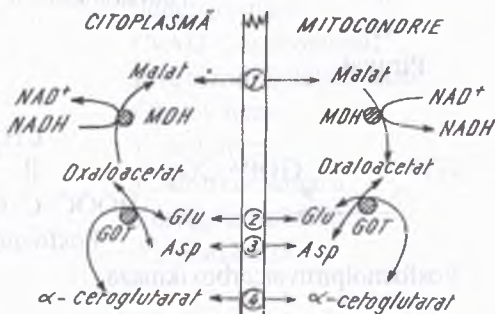
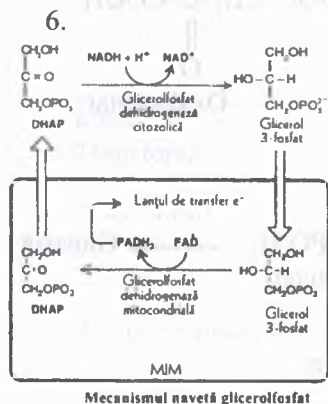
Numărul de ATP

2 ATP

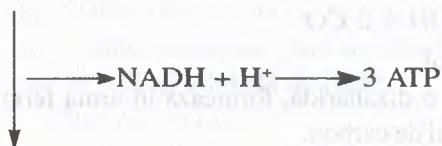
2 ATP

2 ATP

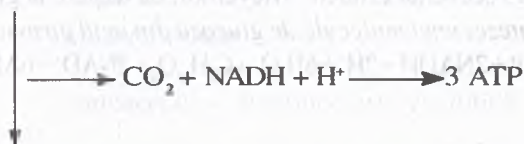
Total → 6 ATP



7. Lactat



Piruvat

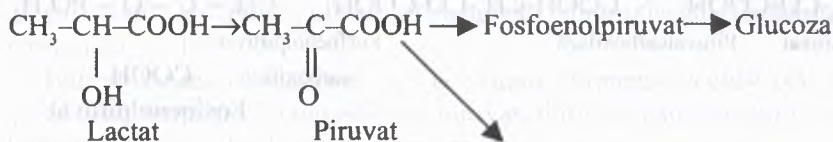


Acetil-CoA

\downarrow
Ciclul Krebs cuplat cu lanțul respirator $\rightarrow 12 \text{ ATP (CO}_2 + \text{H}_2\text{O)}$
Total – 18 ATP

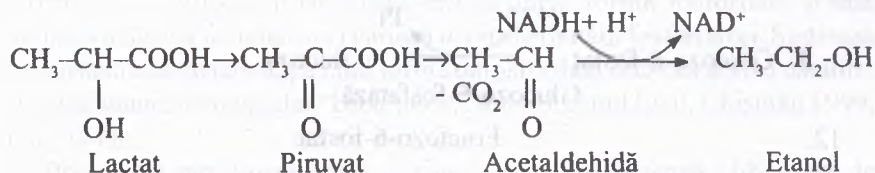
8.

Gluconeogeneza



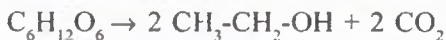
Acetil-CoA \rightarrow Ciclul Krebs și lanțul
+ CO₂ + NADH + H⁺ respirator (CO₂ + H₂O)

9.



10. Zaharoza este constituită din glucoză și fructoză. Se știe că beneficiul energetic net al degradării glicolitice este de două molecule de ATP per moleculă de glucoză. Două molecule de ATP se formează și la degradarea fructozei. Deci, beneficiul net pentru zaharoză este de 4 molecule de ATP.

Ecuatia sumară a fermentației alcoolice este:

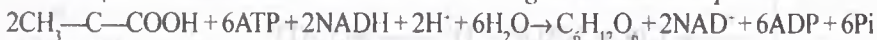


Glucoză Etanol

Reiese că zaharoza, fiind o dizaharidă, formează în urma fermentației alcoolice 4 molecule de dioxid de carbon.

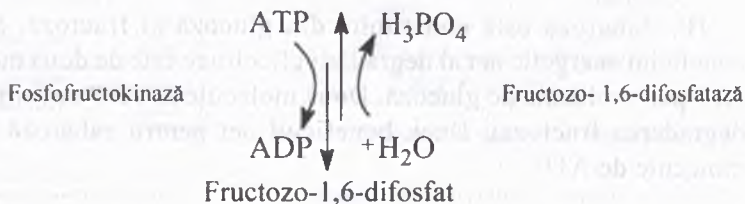
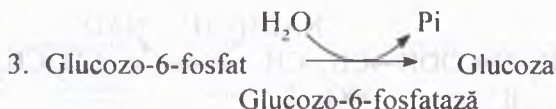
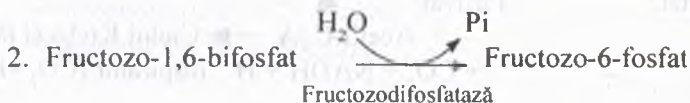
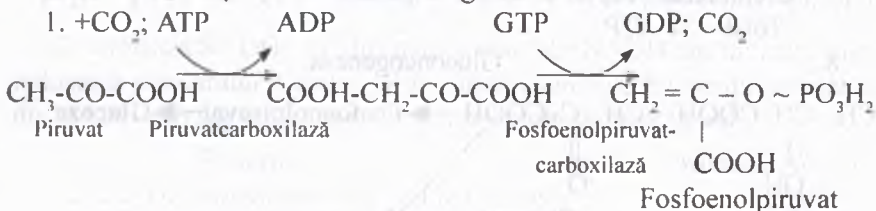
11. Lanțul de reacții ale căii gluconeogenetice începe cu acidul piruvic, care parcurgînd în sens invers secvența Emden - Meyerhof, dă naștere la glucoză.

Ecuatia sumară a sintezei unei molecule de glucoză din acid piruvic:



Această reacție arată că în procesul de gluconeeneză se consumă șase legături macroergice.

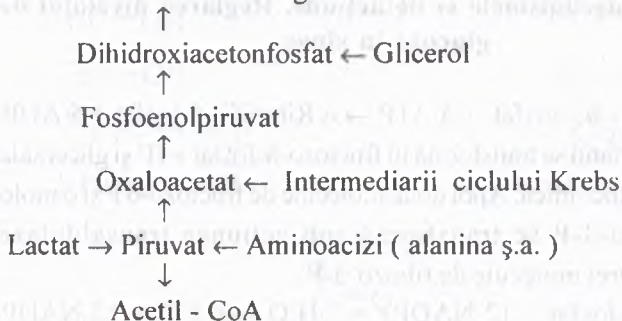
Inversarea reacțiilor ireversibile ale glicolizei anaerobe.



Fosfofructokinaza este o enzimă aloterică sensibilă la gradul de încărcare a sistemului ADP-ATP, activată de ADP și inhibată de ATP.

Fructozo-1,6-difosfataza este o enzimă-cheie în metabolismul glicogenului; este activată de ATP și inhibată de ADP.

13. Glucoză → Glicogen



Calea gluconeogenetică este în principiu o inversare a secvenței glicolitice. Din schemă se observă că substanțele glucoformatoare vor fi succinatul (intermediar al ciclului Krebs, care se include în lanțul gluconeogenetic la nivelul oxalil - acetatului), glicerolul (la nivelul dihidroxiacetonfosfatului) și piruvatului.

Butiratul este un acid gras care la oxidare formează acetil-CoA, însă acetil-CoA nu poate fi convertită în piruvat, din care cauză acetil-CoA și butiratul nu sunt substanțe glucoformatoare.

14. Punctul de control principal al glicogenogenezei este glicogensintetaza, enzima responsabilă de formarea legăturilor α - (1 → 4) glicozidice. Această enzimă, ca și glicogenfosforilaza, există într-o formă fosforilată și una nefosforilată, dar activitatea ei variază invers activității fosforilazei. Sintetaza fosforilată este inactivă, pe când forma defosforilată este cea activă catalitic (vezi schema din manualul “Biochimie”, autor Leonid Lișii, Chișinău 1999, pag. 177).

Prin acest mecanism același stimul, care declanșează eliberarea de adrenalina și de glucagon prin creșterea concentrației AMP-ciclic, determină atât inhibarea glicogensintetazei, cât și activarea glicogenfosforilazei.

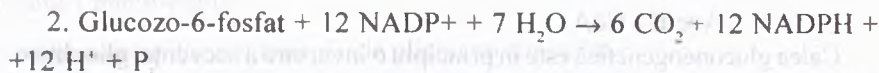
15. La transformarea unui mol de glucozo - 6 - fosfat în glicogen se consumă un mol de ATP; aceasta constituie 2,6 % din cantitatea totală de ATP care se formează la degradarea completă a glucozo-6-fosfatului (39 moli de ATP), deci eficiența conservării energiei constituie 97,4 %.

TEMA 15

Calea pentozafofosfat de degradare a glucozei. Includerea altor monozaharide (fructoza, galactoza) în secvența glicolitică. Reglarea și patologia metabolismului glucidic. Diabetul zaharat. Insulina și mecanismele ei de acțiune. Reglarea nivelului de glucoză în sânge

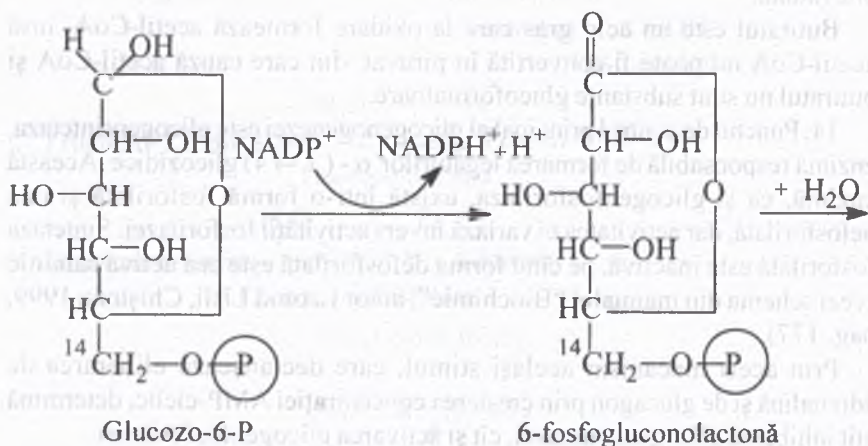


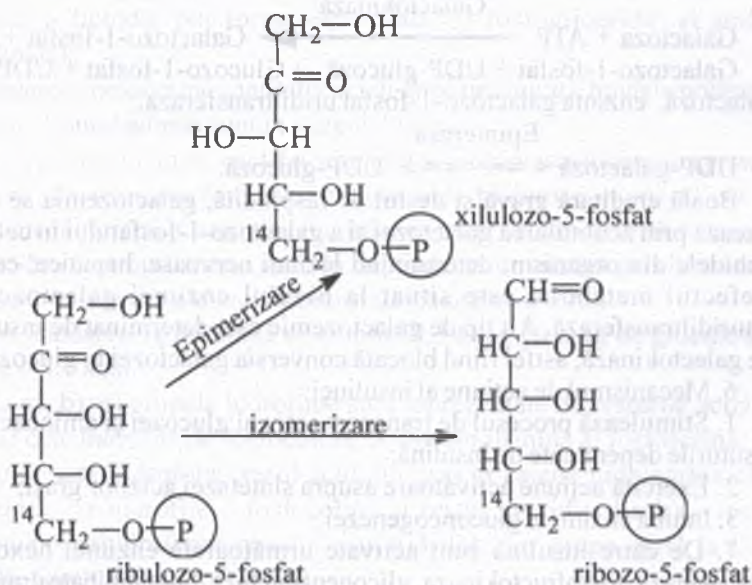
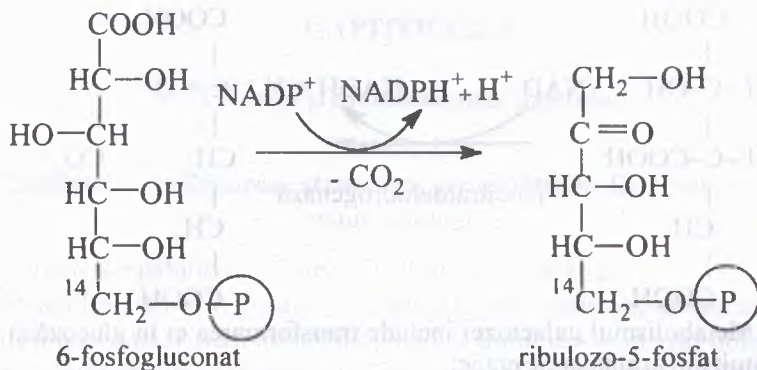
Glucozo-6-fosfatul se transformă în fructozo-6-fosfat + H^+ și gliceraldehid-3-fosfat pe calea glicolitică. Apoi două molecule de fructozo-6 P și o moleculă de gliceraldehid-3-P se transformă sub acțiunea transaldolazei și transcetolazei în trei molecule de ribozo-5-P.



Astfel, glucozo-6-P poate fi oxidat complet pînă la CO_2 cu generarea concomitentă de NADPH.

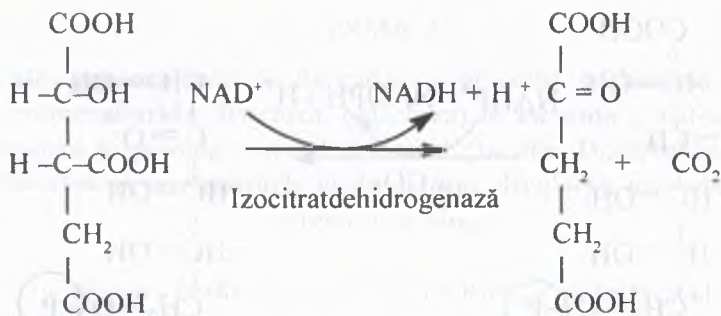
3.





Din etapa oxidativă a căii pentozofosfat se observă că izotopul radioactiv C^{14} de la atomul C-6 al glucozei apare în pentozofosfați.

4. Reacția ciclului Krebs, analogă cu reacția oxidării 6-fosfogluconatului, este reacția de oxidare a acidului izocitric la acid α -cetoglutaric.



5. Metabolismul galactozei include transformarea ei în glucoză și este constituit din următoarele etape:

Galactokinază

$$\text{Galactoză} + \text{ATP} \longrightarrow \text{Galactozo-1-fosfat} + \text{ADP}$$

Galactozo-1-fosfat + UDP-glucoză → Glucozo-1-fosfat + UDP-galactoză, enzima galactozo-1-fosfat uridiltransferaza.

Epimeraza

UDP-galactoză < ===== > UDP-glucoză.

Boală ereditară gravă și destul de răspândită, galactozemia se caracterizează prin acumularea galactozei și a galactozo-1-fosfatului în celule și în lichidele din organism, determinînd leziuni nervoase, hepatice, cataractă. Defectul metabolic este situat la nivelul enzimei galactozo-1-fosfaturidiltransferază. Alt tip de galactozemie este determinat de insuficiența de galactokinază, astfel fiind blocată conversia galactozei în glucoză.

6. Mecanismul de acțiune al insulinei:

1. Stimulează procesul de transport activ al glucozei și aminoacizilor în țesuturile dependente de insulină;

2. Exerciță acțiune activatoare asupra sintetazei acizilor grași;

3. Inhibă enzimele gluconeogenezei.

7. De către insulină sunt activate următoarele enzime: hexokinaza, glucokinaza, fosfofructokinaza, glicogensintetaza. Sunt inhibitate următoarele enzime: glicogenfosforilaza, piruvatcarboxilaza.

8. Acțiune hiperglicemiantă posedă următorii hormoni: glucagonul, adrenalina, adrenocorticotropina și hidrocortizonul.

9. Eroarea genetică la bolnavii cu afecțiunea von Gierke constă în sinteza defectuoasă a glucozo-6-fosfatazei. Absența acestei enzime conduce la:

1) hipoglicemie;

2) acumularea în ficat și în rinichi a unor cantități excesive de glicogen;

3) creșterea nivelului de acid lactic în sînge.

CAPITOLUL V

Chimia și metabolismul lipidelor

TEMA 17

Lipidele – clasificarea, structura, proprietățile fizico-chimice, rolul biologic

1. a) oleic > palmitic > linoleic > palmitoleic > stearic.
b) acidul palmitic și stearic – acizii grași saturați, acizii oleic și palmitoleic – acizi grași monoenici, acidul linoleic – acid gras polienic;
c) la temperatura corpului, acizii grași saturați sunt în stare solidă, iar cei nesaturați – lichidă; pot forma esteri (acil și fosfogliceride) și amide (sfingolipide).
d) deoarece predomină cantitativ acizii grași nesaturați, lipidele policomponente în țesutul adipos sunt în stare lichidă.
2. În organismul uman cantitatea lipidelor protoplasmice este aproape constantă, deoarece ele formează membranele biologice, numărul cărora este practic invariabil. Cantitatea lipidelor de rezervă, concentrate în țesutul adipos (98%), variază foarte mult în dependență de modul de alimentare, necesitățile energetice ale individului și starea organismului.
3. La scindarea 1g de lipide se elimină 9,3 kcal, iar a 1g de glucide sau proteine – 4,1 kcal.
4. La a), b), c) grupele hidrofobe sunt reprezentate de resturile acizilor grași, iar cele hidrofile de fosfocolină, fosfoetanolamină și fosfoserină. La d), e) și f) sunt hidrofobe restul acidului gras și catena hidrocarburică a sfingozinei, iar hidrofile – fosfocolina și restul glucidic. La h) – inelul ciclopentan-perhidrofenantrenului este hidrofob, iar grupa –OH la C₃ – hidrofila. Sarcină posedă a), b), d).
5. a).
6. a) membranele lizozomilor; b) sunt foarte sensibile la stresurile oxidative, structura și funcțiile fiind afectate mai ușor decât ale membranelor clasice, formate din straturi duble de lipide.
7. Membranele celulelor canceroase sunt mai lichide decât ale celulelor normale.

TEMA 18

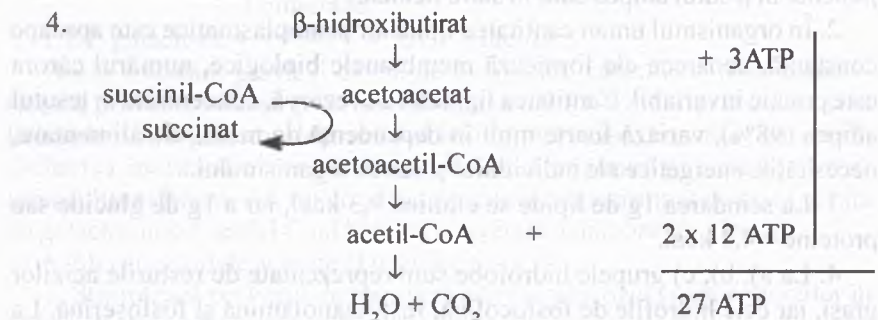
Digestia și absorbția lipidelor în tractul gastrointestinal.

Catabolismul tisular al lipidelor

1. La oxidarea acidului capronic ($C=6$) se formează 45 mol de ATP, iar a glucozei ($C=6$) 36 sau 38 mol de ATP.

2. Sunt analoage următoarele succesiuni: a) β -oxidarea – reacțiile catalizate de acil-CoA-dehidrogenaza \rightarrow enoil-CoA-hidrataza \rightarrow β -hidroxiacil-CoA-dehidrogenaza; b) ciclul Krebs - reacțiile catalizate de succinat-dehidrogenază \rightarrow fumarat hidrataza \rightarrow malat dehidrogenaza.

3. Palmitooleomargarianatul este un triacilglicerid ce se scindează până la glicerol, acid palmitic (C_{16}), acid oleic ($C_{18:1\text{ cis}}-\Delta^9$) și acid margarianic (C_{17}). Oxidarea completă a glicerolului furnizează 22 ATP-uri; a acidului palmitic – 130 ATP-uri; a acidului oleic – 145 ATP-uri, a acidului margarianic – 124 ATP-uri. În total rezultă 421 molecule de ATP.



5. a) $glicerol + 2NAD^+ + ADP + H_3PO_4 \rightarrow piruvat + ATP + 2NADH + H^+ + H_2O$

b) glicerolkinaza; glicerolfosfat dehidrogenaza.

6. Insuficiența glucidelor încetinește ciclul Krebs, deci oxidarea lipidelor va fi incompletă, acumulându-se cantități mari de acetyl-CoA. Cantitatea de ATP formată se va micșora semnificativ.

7. a) acidul linolic ($C_{18:2\text{ cis}}-\Delta^9, \Delta^{12}$) și acidul linoleic ($C_{18:c\text{ cis}}-\Delta^9, \Delta^{12}, \Delta^{15}$).

b) uleiurile vegetale.

8. Crește degradarea triacilgliceridelor.

9. d).

10. d).

TEMA 19

Biosinteza lipidelor

1.

Oxidarea acizilor grași	Biosinteza acizilor grași
a) matricea mitocondrială;	a) citoplasmă;
b) sistemul naveta carnitic;	b) sistemul naveta citrat;
c) FAD^+ ; NAD^+ ;	c) $NADPH$;
d) funcțional.	d) funcțional-structural.

2. a) ciclul pentozofosfaților → reacțiile catalizate de glucozo-6 fosfat → dehidrogenaza și 6-fosfogluconat dehidrogenaza;

b) sistemul naveta citrat → reacția catalizată de malic-enzimă.

3. a) vezi L.Lîsâi "Biochimie", pag. 241.

b) precursorul eicosanoizilor.

4. a) Produsul intermediar al oxidării etanolului în organismul omului este acetil-CoA, precursorul biosintezei acizilor grași. Totodată, decarboxilarea oxidativă a piruvatului este ireversibilă, deci din acetil-CoA nu se formează substrat gluconeogenetic.

b) Este accelerată biosinteza TAG.

c) etanol → aldehida acetică → acetil-CoA → acizi grași → TAG.

5. Deoarece colesterolul alimentar este un regulator important al biosintezei colesterolului, aportul extern limitează sinteza endogenă. Deci, la vegetarieni se sintetizează în organism mai mult colesterol decât la persoanele ce consumă și produse de origine animală.

6. a), b), c), d).

7. c).

8. a) CDP-diacilgliceridul;

b) CDP-etanolamina;

c) acil-CoA;

d) CDP-colina;

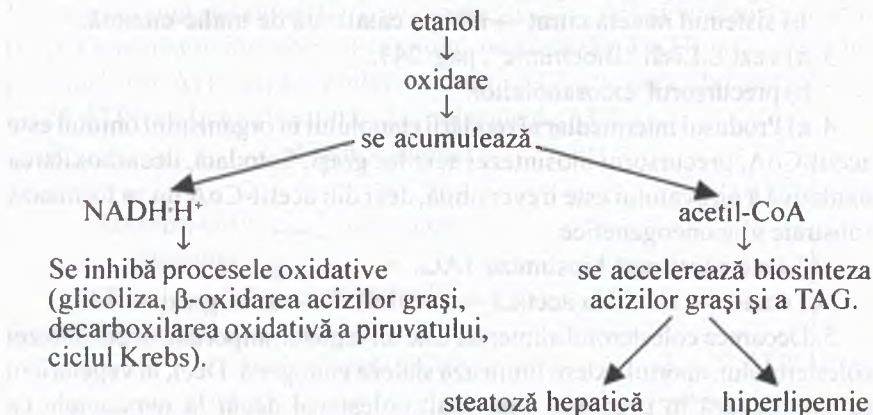
e) UDP-glucoza sau UDP-galactoza.

9. a), b), d).

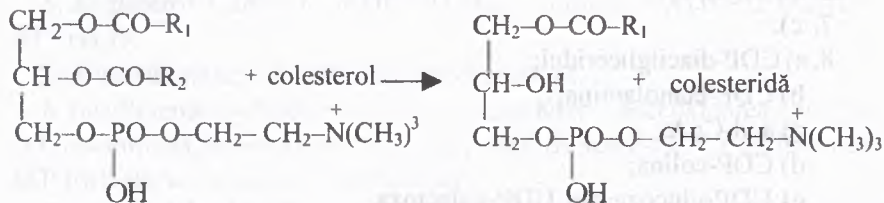
TEMA 20

Reglarea și patologia metabolismului lipidic

1. a), c), e).
2. e).
3. a) Neimann-Pick → sfingomielinaza → sfingomieline.
b) Tay-Sachs → hexozaminidaza A → ganglioizidul GM₂.
c) Krable → galactocerebrozidaza → galactocerebrozide.
d) Gaucher → glucozidaza → glucocerebrozide.
e) Leucodistrofia metacromatică → sulfatidaza → sulfatide.
f) Ganglioizidoza GM₁ → galactozidaza → ganglioizidul GM₁.
- 4.



5. a) lipoproteinele cu densitate mare (HDL, α-lipoproteidele).
b) lecitin-colesterol-acil-transferaza (LCAT).



6. Hemoragiile ce apar în hipovitaminozele K sunt neregulate și abundente. Ele sunt condiționate de dereglările biosintezei factorilor coagulării II, V, VII și X în ficat. În hipovitaminoza C hemoragiile sunt punctiforme și apar din cauza creșterii permeabilității capilarelor, condiționată de dereglarea biosintezei colagenului (hidroxilarea prolinei și lizinei).

CAPITOLUL VI

Metabolismul proteinelor și nucleotidelor

TEMA 21

Metabolismul proteinelor simple. Digestia și absorbția proteinelor. Putrefacția proteinelor în intestin

1. Tripsina prezintă specificitate pentru legăturile peptidice în care sunt implicate grupările carboxil ale aminoacizilor bazici - lizinei și argininei. Acțiunea hidrolitică a chimotripsinei se manifestă îndeosebi asupra legăturilor peptidice în care sunt implicate grupările carboxil ale fenilalaninei, tirozinei sau triptofanului.

Pepsina prezintă specificitate pentru legăturile peptidice, formate de grupările aminice ale fenilalaninei, tirozinei și triptofanului.

Carboxipeptidaza A posedă specificitate pentru aminoacizii C-terminali aromatici și pentru aminoacizii C-terminali bazici. Aminopeptidaza scindează hidrolitic aminoacizii N-terminali.

2. Proteinele de origine animală (cazeina laptelui, ovalbumina din ouă) au valoare biologică înaltă, deoarece ele conțin toți cei 20 de aminoacizi în proporții apropiate de compoziția în aminoacizi a proteinelor tisulare.

Proteinele vegetale (zeina din porumb, glutenina și gliadina din grâu) au valoare biologică mult mai redusă decât cele animale, întrucât în ele lipsesc unul sau câțiva aminoacizi esențiali (de exemplu, proteinele porumbului conțin puțină lizină).

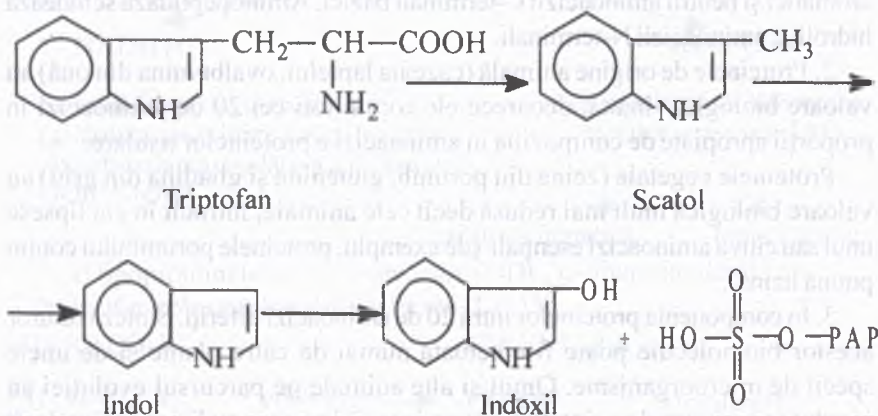
3. În componența proteinelor intră 20 de aminoacizi diferiți. Sinteza tuturor acestor biomolecule poate fi efectuată numai de către plante și de unele specii de microorganisme. Omul și alte animale pe parcursul evoluției au pierdut capacitatea de a sintetiza opt aminoacizi pe care nu îi pot obține decât prin aport exogen. Aceștea sunt aminoacizii esențiali (sau indispensabili): valina, leucina, izoleucina, lizina, metionina, treonina, fenilalanina și triptofanul. Doi aminoacizi, histidina și arginina, sunt indispensabili pentru organismele în creștere și sunt numiți aminoacizi semiesențiali. Ceilalți 10 aminoacizi: alanina, glicina, serina, tirozina, cisteina, prolina, aspartatul, asparagina, glutamatul și glutamina pot fi obținuți prin sinteză și deci sunt aminoacizi neesențiali (dispensabili).

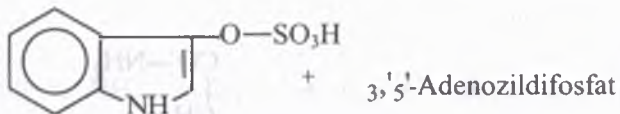
4. Tripsina, chimotripsina, elastaza și carboxipeptidaza. Aminopectidaza este elaborată de intestin, iar renina (sau lab-fermentul) - de stomac și acțiunea ei constă în coagularea laptelui.

5. Tripsina participă la activarea următoarelor proenzime: chimotripsinogenului, proelastazei și procarboxipeptidazei.

6. Putrefacția proteinelor prezintă procesul de degradare a aminoacizilor sub influența enzimelor microorganismelor din intestinul gros. În urma putrefacției se formează produși toxici (de exemplu, din tirozină se formează crezol și fenol, din triptofan - scatol și indol).

Detoxifierea acestor produși are loc în ficat prin procesul de conjugare cu acidul sulfuric (forma activă - 3'-fosfoadenozin-5'-fosfosulfat) și cu acidul glucuronic (forma activă - acidul UDP-glucuronic) în prezența enzimelor specifice arilsulfotransferazei și respectiv UDP-glucuroniltransferazei și în rezultat se formează acizi conjugați netoxici (de exemplu, fenolsulfat, în doxilsulfat, etc.) care sunt excretați din organism cu urina.





Indoxisulfat

7. Indicanul prezintă sarea de potasiu a indoxilsulfatului. Creșterea concentrației de indican în sânge și urină indică o intensificare a procesului de putrefacție a aminoacizilor în intestin, fenomen întâlnit în ocluzia intestinală.

8. Valoarea biologică a proteinei este determinată de componența aminoacidică. Pentru aceasta, proteina este supusă hidrolizei, apoi se determină compoziția aminoacidă a proteinei și se compară cu standardul - proteina obținută din lapte sau ouă.

TEMA 22

Metabolismul intermediar al aminoacizilor în țesuturi.

Produsele finale ale metabolismului azotat

1. a) Ala, Thr, Gly, Ser, Cys



Piruvat



Acetil-CoA → ciclul Krebs



Acetoacetyl- CoA



Phe, Tyr, Leu, Lys, Trp

b) Arg, His, Gln, Pro → Glu → α-cetoglutarat → ciclul Krebs

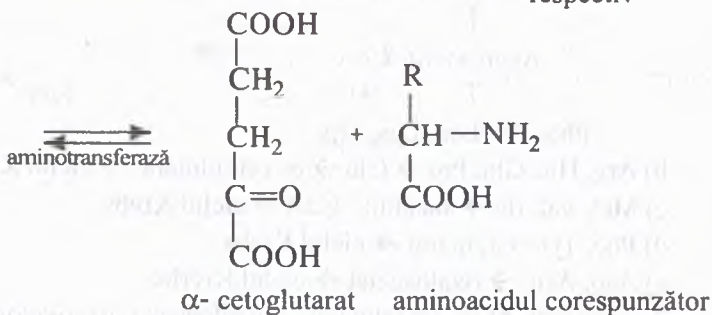
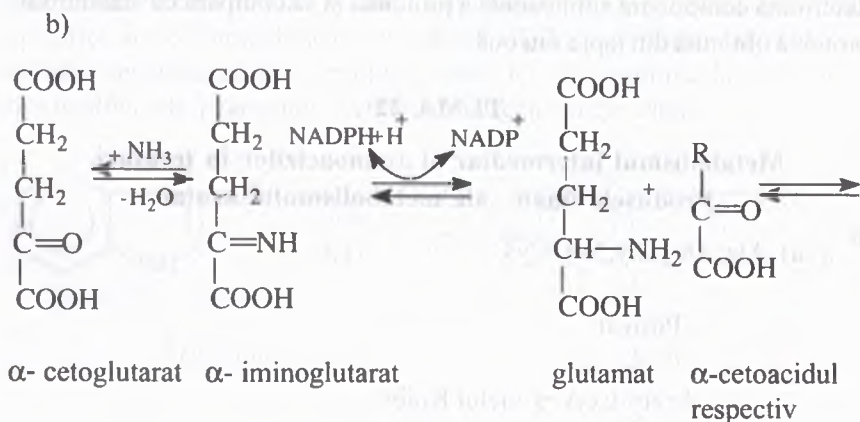
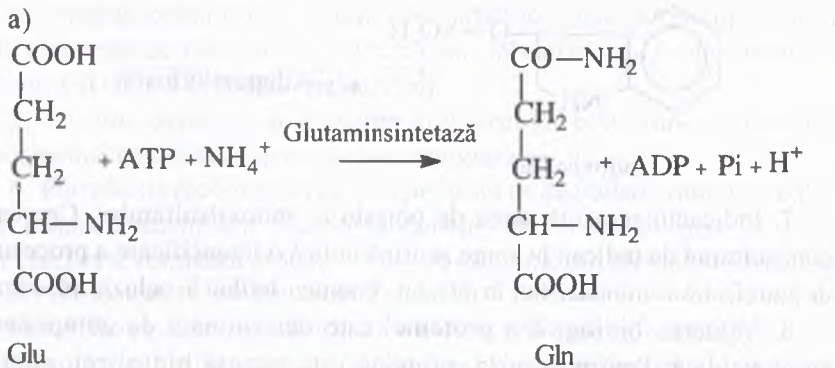
c) Met, Val, Ile → succinil - CoA → ciclul Krebs

d) Phe, Tyr → fumarat → ciclul Krebs

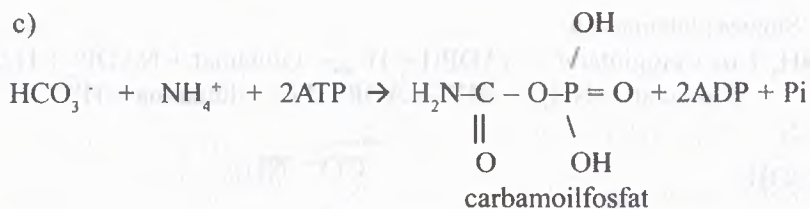
e) Asp, Asn → oxaloacetat → ciclul Krebs

2. a) piruvat; b) α-cetoglutarat; c) oxaloacetat; d) α-cetoglutarat; e) fenilpiruvat; f) hidroxifenilpiruvat.

3.



c)

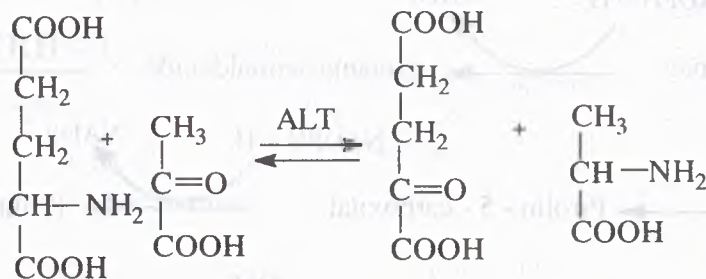


d) Carbamoiľfosfatul se include în ciclul ureogenetic și deci amoniacul care se formează la dezaminarea aminoacizilor se transformă în ficat în uree.

e) În rinichi glutamina este scindată de către glutaminază:

Glutamina + apă = Glutamat + NH_4^+ (săruri de amoniu excretate cu urina)

4. Sinteza alaninei:



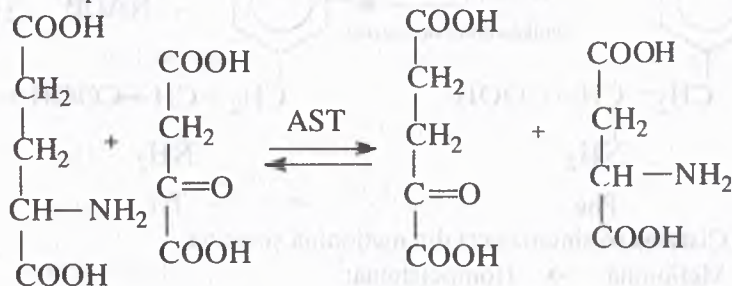
Glu

Piruvat

α -Cetoglutarat

Alanina

Sinteza aspartatului



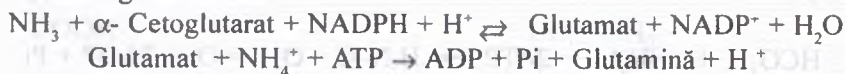
Glu

Oxaloacetat

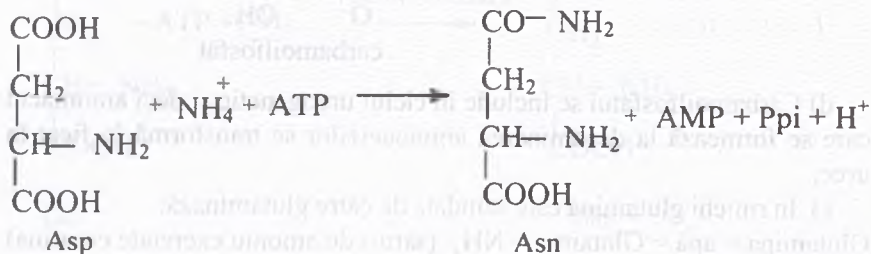
α -Cetoglutarat

Aspartat

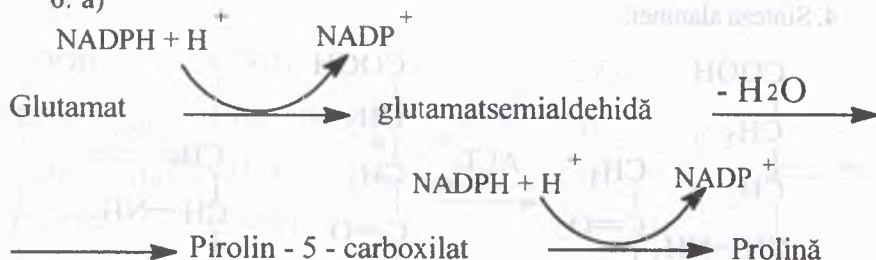
Sinteza glutamatului:



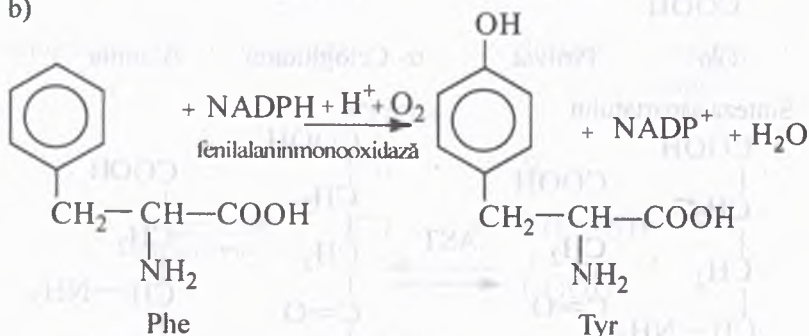
5.



6. a)



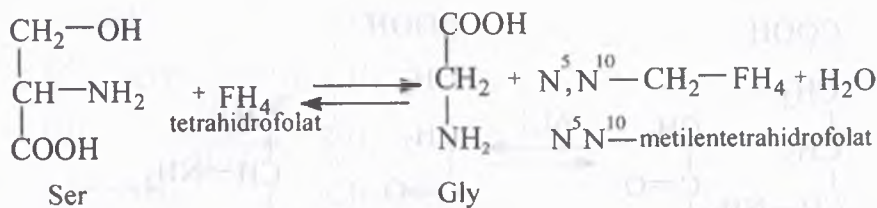
b)



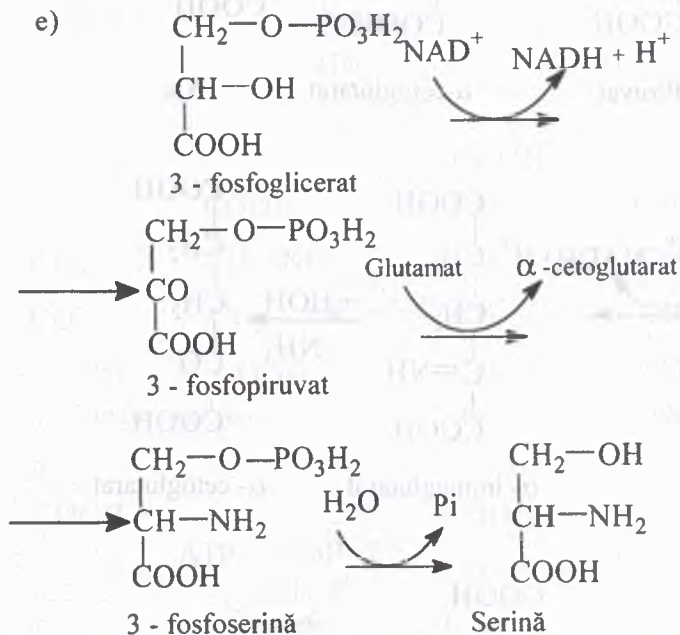
c) Cisteina se sintetizează din metionină și serină.



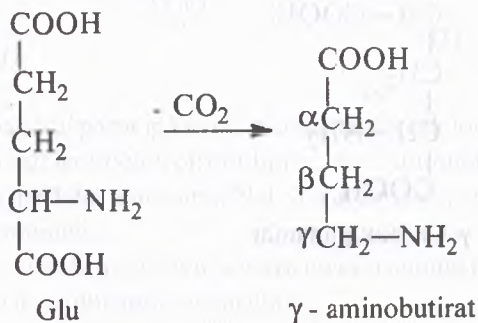
d)



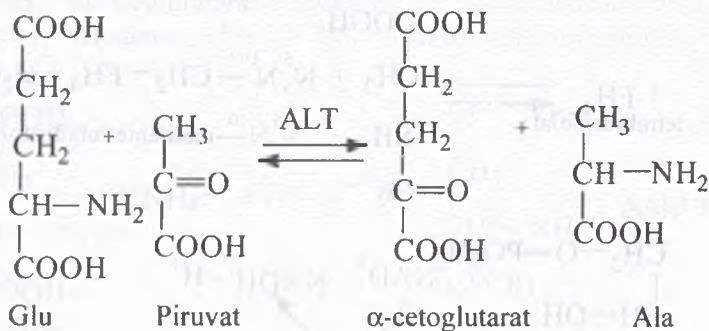
e)



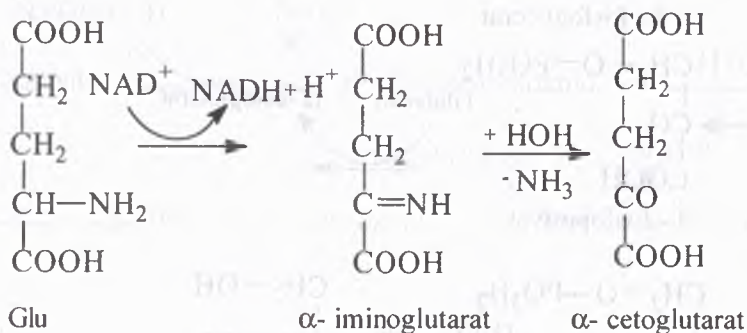
7. a)



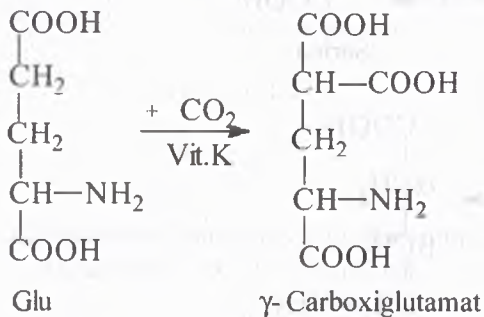
b)



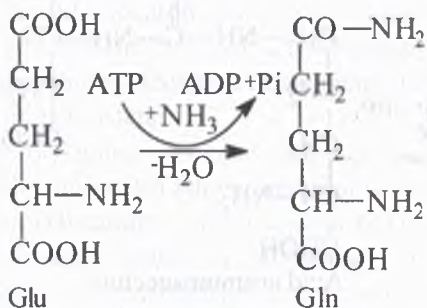
c)



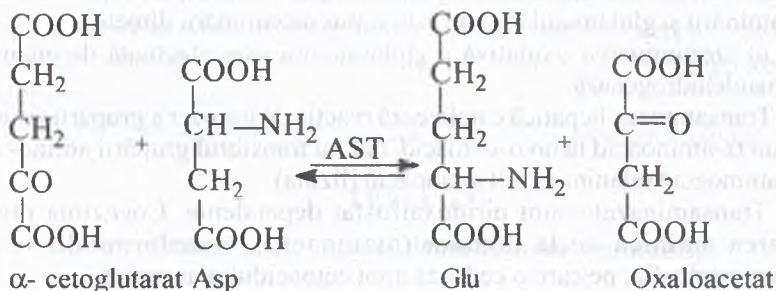
d)



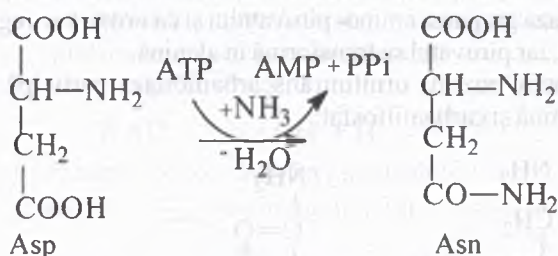
e)



8. a)

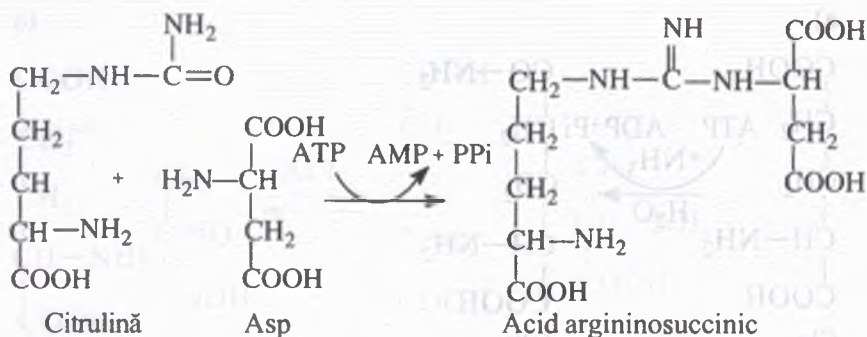


b)



c) Aspartatul participă atât la sinteza nucleotidelor purinice, cât și la sinteza de novo a nucleotidelor pirimidinice. N-1 din nucleul purinic provine din aspartat, aspartatul este sursa N-1 și a atomilor de carbon (C_4 , C_5 , C_6) din nucleul pirimidinic.

Aspartatul este implicat în sinteza ureei și anume în reacția de transformare a citrulinei în acidul argininosuccinic.



e) Aspartatul nu se supune dezaminării oxidative directe, dar dezaminării indirecte sau procesului de transdezaminare, deci la început Asp se supune transaminării și glutamatul obținut este supus dezaminării directe.

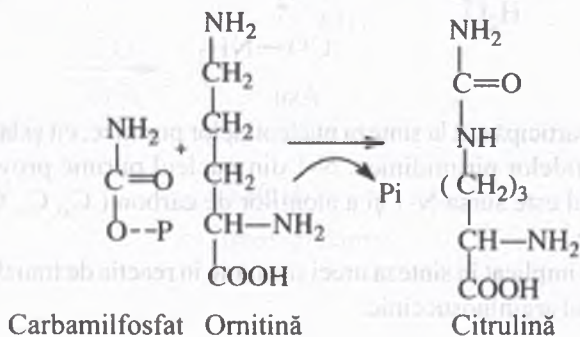
9. a) Dezaminarea oxidativă a glutamatului este efectuată de enzima glutamatdehidrogenaza.

b) Transaminaza hepatică catalizează reacția de transfer a grupării amino de la un α -aminoacid la un α -cetoacid, dar nu transferul grupării amino- de la un aminoacid (alanina) la alt aminoacid (lizina).

c) Transaminazele sunt piridoxalfosfat dependente. Coenzima preia gruparea aminică de la donator (aminoacid), transformându-se în piridoxaminfosfat, pe care o cedează apoi cetoacidului acceptor.

d) și e) Piridoxalfosfatul intră în reacție cu glutamatul și ca urmare glutamatul se transformă în α -cetoglutarat, iar piridoxalfosfatul în piridoxaminfosfat. Apoi piridoxaminfosfatul cedează gruparea amino- piruvatului și ca urmare se regenerează piridoxalfosfatul, iar piruvatul se transformă în alanină.

10. În ciclul ureogenetic enzima ornitintranscarbamoilaza participă la sinteza citrulinei din ornitină și carbamilfosfat:



11. Creșterea activității transaminazelor din serul sanguin se observă în infarctul miocardic, hepatite și traume vaste ale mușchilor.

12. a) Aminele biogene se formează în urma decarboxilării aminoacizilor sub influența decarboxilazelor aminoacizilor care utilizează drept coenzimă piridoxalfosfatul.

b) Aminele biogene sunt substanțe farmacologic active care exercită influență variată asupra funcțiilor fiziologice ale organismului.

c) Histamina - produsul decarboxilării histidinei - posedă diverse acțiuni biologice (acțiune vasodilatatoare, crește influxul de leucocite în focarul inflamator, participă la secreția conținutului de HCl în stomac, joacă rol important în fenomenele de sensibilizare și desensibilizare ale organismului).

d) Serotonina - produsul decarboxilării 5-hidroxitriptofanului - în afară de acțiune vasoconstrictoare este implicat în dezvoltarea alergiei, toxicozei gravidelor, sindromului carcinoid, diatezelor hemoragice. Serotonina este un mediator al proceselor nervoase din SNC.

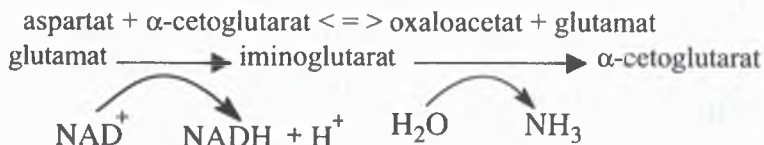
e) Acidul gama-aminobutiric posedă acțiune inhibitorie asupra activității SNC.

TEMA 23

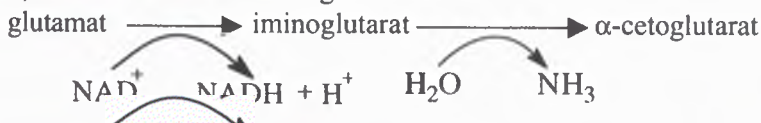
Particularitățile metabolismului unor aminoacizi

I. Amoniacul se formează la:

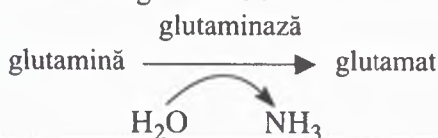
a) dezaminarea indirectă a aminoacizilor:



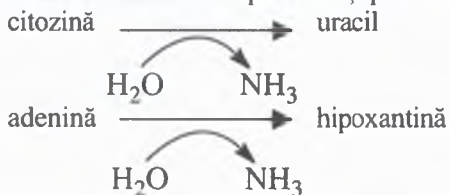
b) dezaminarea oxidativă a glutamatului:



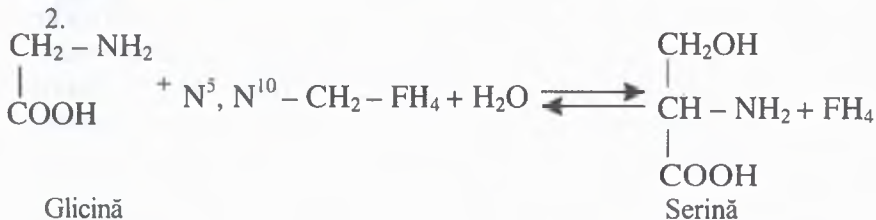
c) dezaminarea glutaminei:



d) dezaminarea bazelor purinice și pirimidinice:

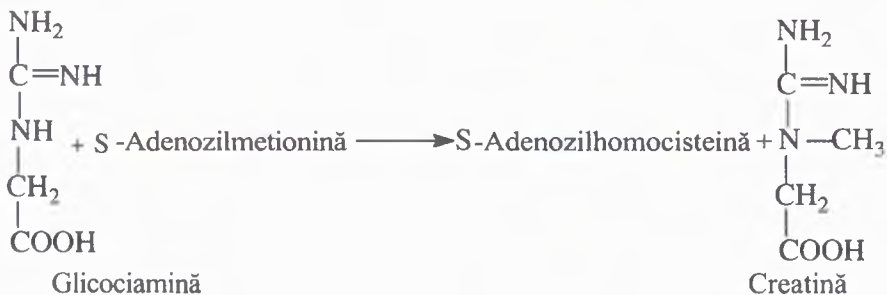
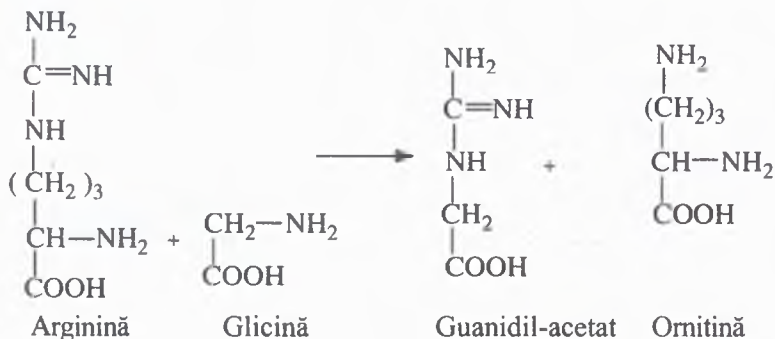


e) Noradrenalina \rightarrow Normetanefrina $\xrightarrow{\text{NH}_3}$ Acidul 3-metoxi-4-hidroxi-mandelic.



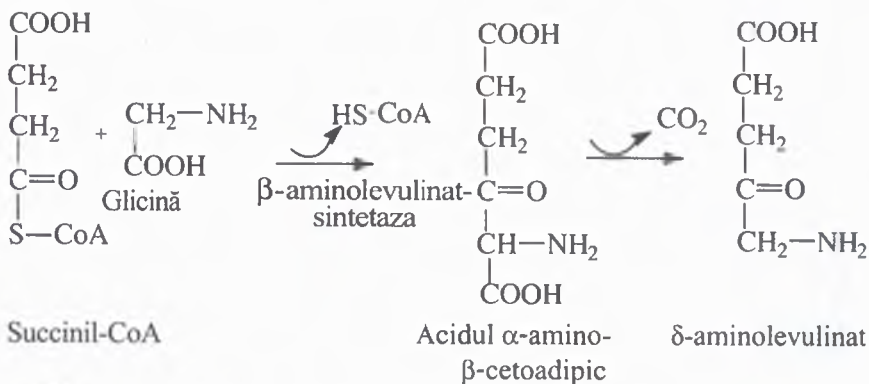
Glicină

b)

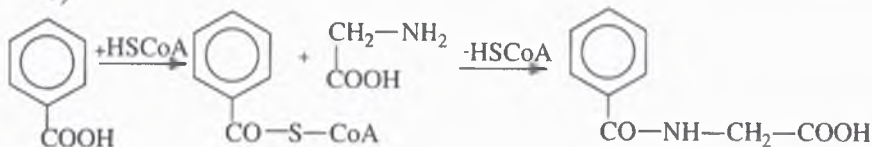


c) Glicina este sursa atomilor N₇, C₄ și C₅ ale inelului purinic.

d)



e)



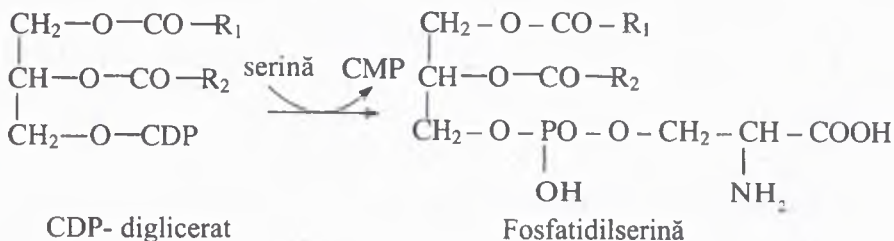
Acidul benzoic

Benzoil-CoA

+ Glicina

Acidul hipuric

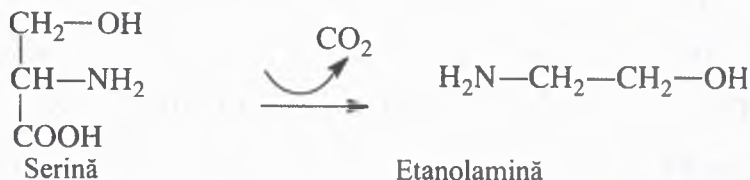
3. a)



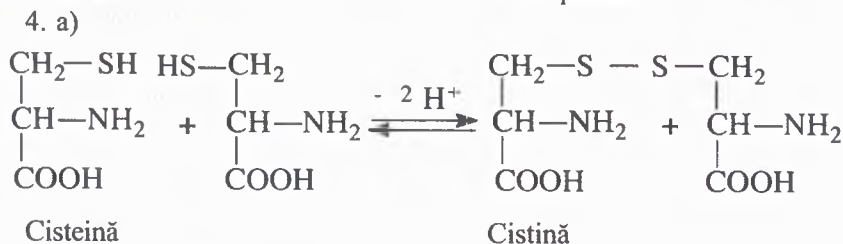
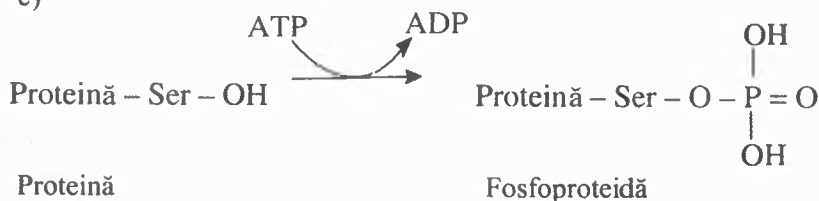
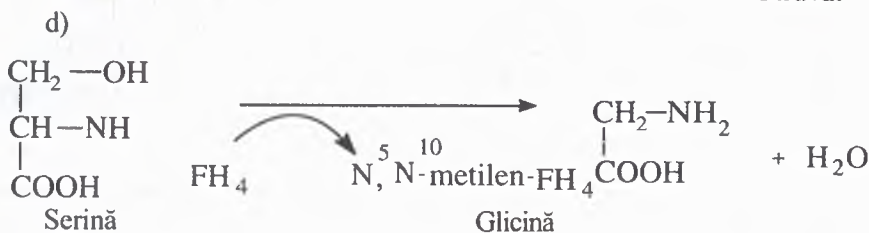
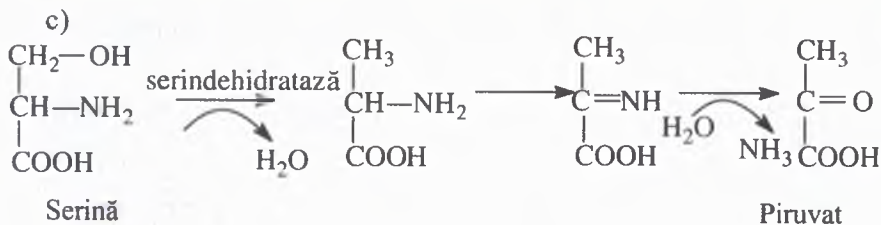
CDP-diglicerat

Fosfatidilserină

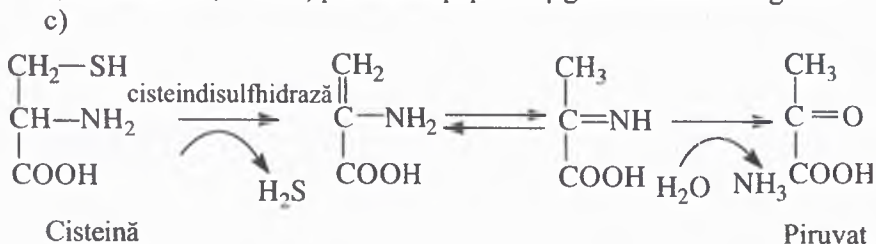
b)

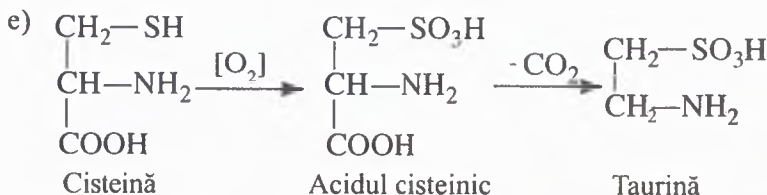
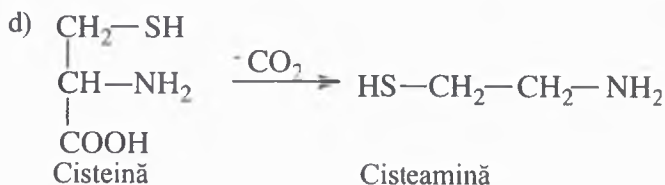


(sau fosfatidilserină) → (sau fosfatidiletanolamină)



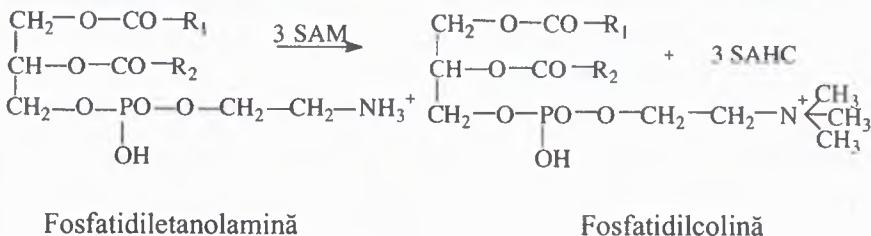
b) Glutationul (G - SH) prezintă tripeptidul γ-glutamil-cisteinil-glicină.





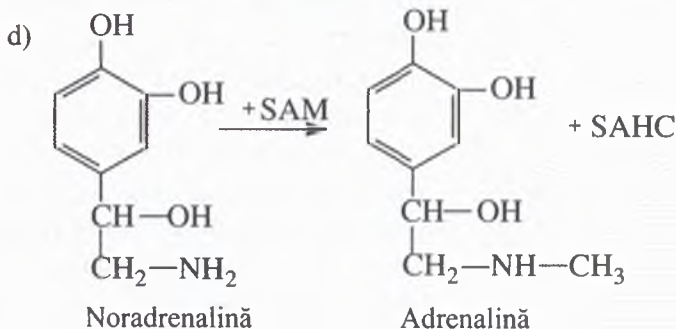
5. S-Adenzilmetionina (SAM) este forma activă a metioninei și se obține din metionină și ATP; participă la diverse reacții de metilare.

a) Transformarea fosfatidiletanolaminelor în fosfatidilcoline (lecitine):

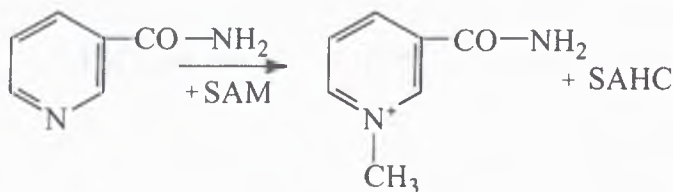


b) guanidilacetat + s-adenozilmetionină → creatină + s-adenozilhomocisteină (SANC).

c) La sinteza timinei (mai exact a dTMP) participă $\text{N}^5, \text{N}^{10}\text{—CH}_2\text{—FH}_4$.
 $\text{dUMP} + \text{N}^5, \text{N}^{10}\text{—metilentetrahidrolat} \rightarrow \text{dTMP} + \text{dihidrolat}$



e)



Nicotinamidă

N-metilnicotinamidă

6. Glutamină transformându-se în acid glutaminic, cedează prin deaminare gruparea $-\text{NH}_2$, utilizată la sinteza nucleotidelor purinice și pirimidinice, la sinteza carbamoilfosfatului, la sinteza NAD-ului și amino-zaharidelor.

7. Tirozina servește ca precursor în sinteza hormonilor tiroidieni (tiroxinei și triiodtironinei), catecolaminelor (noradrenalina și adrenalina) și pigmentului melanină. Serotonina este produsul decarboxilării 5-hidroxitriptofanului, fenilalanina este un aminoacid esențial din care se formează la hidroxilare tirozina.

8. Defecte în metabolismul unor aminoacizi și consecințele acestora:

Denumirea afecțiunii

Cauze și forma de manifestare

Fenilcetonuria

Absența fenilalaninhidroxilazei.
Fenilalanina \rightarrow Fenilpiruvat și Fenillactat, produși toxici pentru creier.
Întârzierea dezvoltării mintale.

Alcaptonuria

Absența homogentizatoxidazei. Homogentizatul se elimină prin urină și în contact cu aerul formează un pigment negru

Albinismul

Lipsa tirozinazei - enzimă ce inițiază oxidarea tirozinei pentru formarea melaninei.
Părul și pielea nu sunt colorate.

Boala urinei cu miros de arțar

Absența α -cetoaciddehidrogenazei, leucina, izoleucina și valina se elimină prin urină alături de cetoacizii corespunzători (care dau mirosul caracteristic).

Cantități mari de triptofan sunt expuse acțiunii florei microbiene ceea ce duce la formarea și excreția de compuși indolici (indolilacetat, indican).



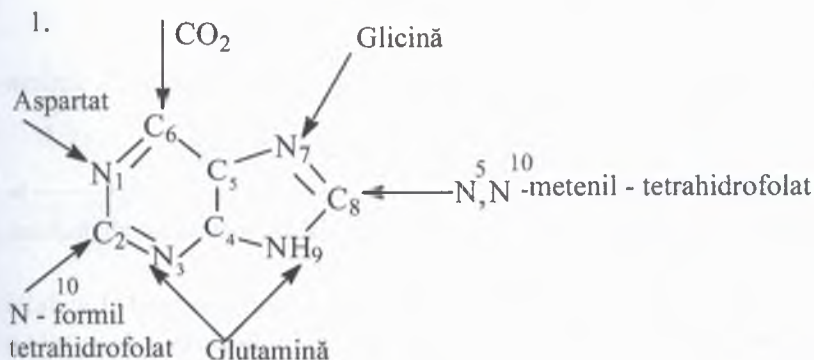
12. Nivelul constant de ATP este menținut datorită reformării ATP-ului prin reacția catalizată de CPK:



Creatininfosokinază

TEMA 24

Metabolismul nucleotidelor. Chimia și metabolismul cromoproteidelor

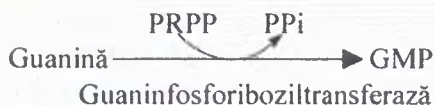


2.

a) condensarea bazei purinice cu PRPP;

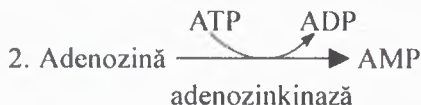


Adeninfosforiboziltransferază



b) Încorporarea purinei în nucleotid în două etape:

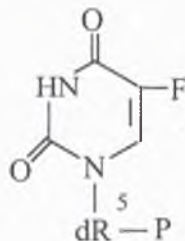
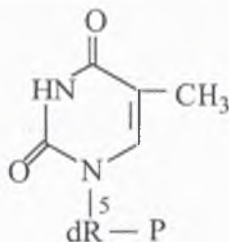
1. Riboză 1-P + adenină \rightarrow adenosină + P;



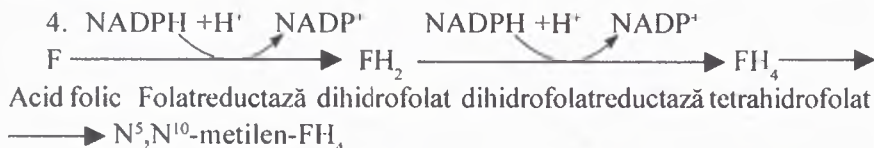
3.



$\text{N}^5, \text{N}^{10}$ -metilen- $\text{FH}_4 \rightarrow \text{H}_2$ -folat-5-fluordezoxiuridilatul este analogul structural al acidului timidilic.

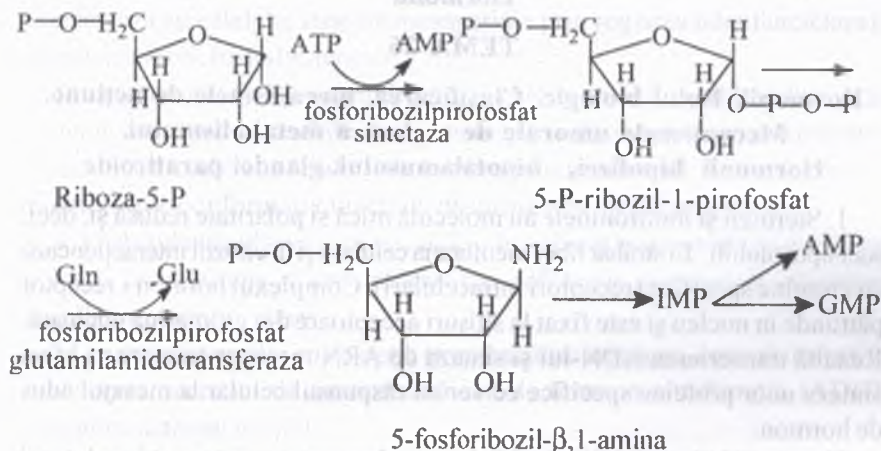


5-Fluor-dUMP inhibă timidilatsintetaza și astfel blochează sinteza ADN-ului.



Metotrexatul (10-metilaminopterina) este analogul structural al acidului folic și inhibă dihidrofolatreductaza. Inhibiția dihidrofolatreductazei nu permite formarea tetrahidrofolatului și, deci, și a $\text{N}^5, \text{N}^{10}$ -metilen- FH_4 necesar în sinteza dTMP. Întrucât sinteza ADN-ului este limitată de deficitul de dTMP scade sinteza de ADN, diviziunea celulară și creșterea țesuturilor.

5. Azaserina este un inhibitor al enzimelor care participă la transferul grupării amido- de la glutamină la un oarecare acceptor.



Deoarece azaserina inhibă fosforibozilpirofosfatglutamilamidotransferaza, în celule se acumulează 5-fosforibozil-1-pirofosfatul.

6. $dUMP + \text{serina} + NADPH + H^+ \rightarrow dTMP + \text{glicina} + NADP^+ + H_2O$

7. $N_2 \rightarrow NH_4^+ \rightarrow \text{Glutamat} \rightarrow \text{Serina} \rightarrow \text{Glicina} \rightarrow \text{b-Aminolevulinat} \rightarrow \text{Porfobilinogen} \rightarrow \text{Hem}$.

8. a) 16400 g/mol;

a) în molecula de hemoglobină se conțin 4 atomi de fier.

9. La bolnav se poate presupune icterul hemolitic în baza nivelului înalt de bilirubină indirectă în sânge și creșterii conținutului de pigmenți biliari în fecale și urină.

CAPITOLUL VII

Hormonii

TEMA 26

Hormonii. Rolul biologic. Clasificarea, mecanismele de acțiune.

Mecanismele umorale de reglare a metabolismului.

Hormonii hipofizei, hipotalamusului, glandei paratiroide

1. Steroizii și iodtironinele au moleculă mică și polaritate redusă și, deci, sunt liposolubili. Ei străbat liber membrana celulară și în citozol interacționează cu proteine specifice (receptori intracelulari). Complexul hormon - receptor pătrunde în nucleu și este fixat la situsuri acceptoare din cromatina nucleară. Rezultă transcrierea ADN-lui și sinteza de ARN mesager care are ca efect sinteza unor proteine specifice ce vor da răspunsul celular la mesajul adus de hormon.

Hormonii hidrosolubili (peptidici, catecolaminele) nu pătrund în celule, ei interacționând cu receptorii membranari. Complexul hormon- receptor prin intermediul proteinelor G modifică activitatea enzimelor membranare - adenilatciclazei, fosfolipazei C - și concentrația ionilor de Ca^{2+} în citozol ceea ce duce la formarea mesagerilor secunzi - AMP - ciclic, Ca^{2+} , diacilglicerol, inozitolfosfați etc. Mesagerul hormonal secund transformă semnalul primar extracelular într-un răspuns intracelular.

2. Fosfodiesteraza descompune AMP ciclic: $\text{AMPc} + \text{H}_2\text{O} \rightarrow \text{AMP}$

Activitatea ei este stimulată de diverși factori: de ionii de calciu, prostaglandine, insulină. Din contra, steroizii, hormonii tiroidieni și metilxantinele (cofeina, teofilina) scad activitatea enzimei, prelungind durata de acțiune a AMP - ciclic.

3. Reacția adenilatciclazei determină o acumulare de PPi și datorită afinității sale pentru Ca^{2+} are loc un influx de Ca^{2+} din spațiul extracelular. Creșterea concentrației de Ca^{2+} citozolic inhibă adenilatciclaza și activează fosfodiesteraza. Prin reducerea activității adenilatciclazei scade concentrația PPi și influxul de ioni Ca^{2+} se oprește.

Rolul reglator al calciului este mediat de o proteină, numită calmodulina, care leagă ionii de calciu, formînd complexul activ Ca^{2+} - calmodulina. Acesta

reglează activitatea unor proteinkinaze, activează pompa de calciu, reglează contracția mușchilor netezi și a microfilamentelor din celule nemusculare, interferează cu celelalte sisteme mesageriale prin reglarea adenilatciclazei, guanilatciclazei, fosfodiesterazei.

Interacțiunile dintre calmodulină și calciu, și Ca^{2+} - calmodulină și proteină sunt ușor reversibile. La încetarea stimulării celulare, concentrația intracelulară a calciului scade, calmodulina eliberează ionii de Ca^{2+} și suferă tranziția spre conformația inactivă, desprinzându-se de pe proteină.

4. Diabetul insipid se manifestă clinic prin poliurie hipoosmolară (densitate < 1005 , osmolaritate < 280 mOsm/l) și polidipsie compensatoare (prin stimularea centrului setei).

Lezarea sistemului supraoptic (traumatisme craniene, tumori, infecții) și scăderea secreției de vasopresină sau de hormon antidiuretic (ADH) determină diabetul insipid.

Țesuturile țintă ale vasopresinei sunt tubii renali la nivelul cărora crește permeabilitatea pentru apă, determinând conservarea apei și eliminarea unei urine hiperosmotice.

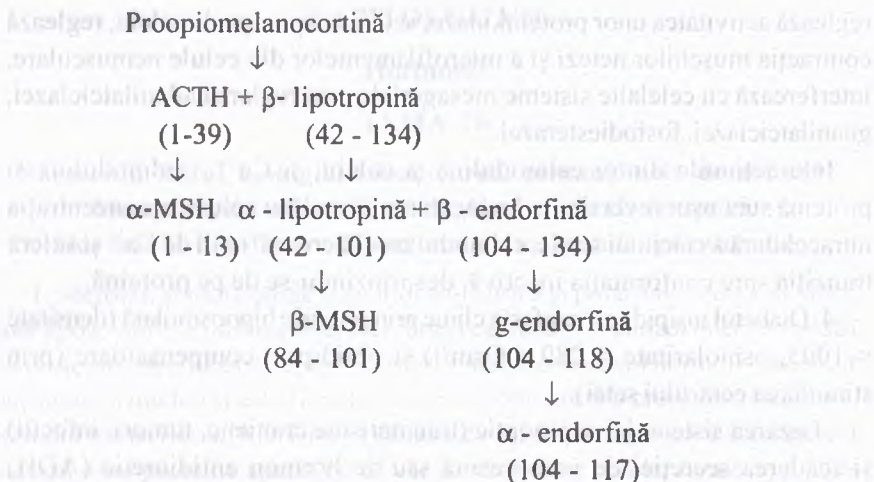
În diabetul zaharat cauzat de factori fiziopatologici ce determină hipofuncția insulinică, scade utilizarea glucozei și crește gluconeogeneza hepatică. Aceasta duce la hiperglicemie și la glucozurie care și determină o diureză osmotică, deci poliuria.

Diabet zaharat de tip I : Tratament - insulină + dietă

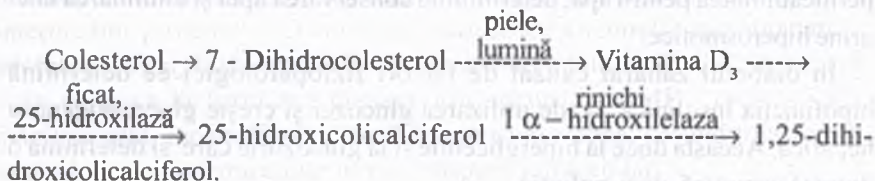
Diabet zaharat de tip II: Tratament - regim alimentar + antidiabetice orale.

5. Două proprietăți caracterizează endorfinele sau peptidele opioide endogene: capacitatea de a se lega de receptorii pentru morfină din membranele celulare din țesutul cerebral și capacitatea de a produce efecte biologice asemănătoare acțiunilor farmacologice ale morfinei, îndeosebi efectul analgezic.

Endorfinele sunt de natură peptidică și se formează din β - lipotropină, care are o origine comună cu ACTH-ul într-un precursor prezent în lobul anterior al hipofizei, denumit propiomelanocortină.



6. Homeostazia Ca extracelular este asigurată de hormonii paratiroidian, calcitonină și 1,25 - dihidroxicolicalciferol ($1,25(\text{OH})_2 - \text{D}_3$).



Calcitriolul posedă ca și PTH efect hipercalcemiant prin inducerea sintezei unei proteine de legare a calciului din intestin, unde facilitează absorbția calciului și a fosfatului.

7. Calcitonina are acțiune hipocalcemiantă. La nivelul osului intervine prin blocarea resorbției osoase, prin inhibiția sintezei de 1,25 - dihidroxicolicalciferol, diminuează absorbția intestinală de calciu. La concentrații mai mari crește eliminarea renală de Ca^{2+} și Mg^{2+} . Calcitonina favorizează translocarea fosfatului din lichidul extracelular în fluidul periostal și în celulele osoase.

8. 3',5'-AMPC este mediatorul următorilor hormoni: corticotropinei, adrenalinei, insulinei și vasopresinei.

TEMA 27

Hormonii pancreasului și glandei tiroide. Structura, biosinteza, rolul metabolic și reglarea secreției lor

1. Preproinsulina

↓ polipeptidă (23AA)

Proinsulina

↓ peptida C

Insulina

Datorită succesiunii de semnalizare, proinsulina sintetizată din preproinsulină ajunge la locul de destinație în celulă și, anume, în granulele secretoare. Proinsulina se acumulează în granule pînă cînd celula primește semnal despre necesitatea secreției de insulină. În acest moment proinsulina se transformă în insulină activă sub acțiunea peptidazelor specifice care înlătură peptidul C.

2. În doze mari, farmacologice, hormonii tiroidieni accelerează arderile tisulare, crește consumul de oxigen, viteza metabolismului bazal, diminuează depozitele de rezerve energetice glucidice și lipidice; catabolismul proteic se intensifică (bilanț azotat negativ).

Acțiunea catabolică, calorigenă reflectă rolul reglator al hormonilor tiroidieni asupra proceselor mobilizatoare de energie din organism. Accelerarea oxidărilor celulare poate să rezulte prin:

- creșterea sintezei de Na^+/K^+ -ATP-ază (pompa de sodiu este consumatorul principal de ATP),

- creșterea raportului ADP/ATP mitocondrial (ADP stimulează fosforilarea oxidativă și creșterea consumului de oxigen),

- diminuarea gradului de cuplare a fosforilării oxidative,

- creșterea numărului de mitocondrii și a dimensiunilor membranelor mitocondriale interne.

3. Somatostatina, sau factorul inhibitor al eliberării hormonului de creștere, este un oligopeptid ce cuprinde 14 resturi aminoacidice. Se sintetizează în hipotalamus și este denumită astfel datorită capacității sale de a inhiba eliberarea hormonului somatotrop din hipofiza anterioară; ea inhibă de asemenea și eliberarea de tireotropină de către TRH.

Somatostatina se sintetizează și în celulele D ale țesutului insular din

pancreas precum și în celulele D ale tractului digestiv. Ea exercită efecte inhibitoare marcate asupra secreției de insulină, glucagon, gastrină, secretină, colecistokinază.

Somatostatina este utilizată în tratamentul unor forme de diabet zaharat.

4. Creierul și sistemul nervos periferic utilizează ca substrat energetic aproape în exclusivitate glucoza. Manifestările clinice ale hiperinsulinismului sunt atribuite hipoglicemiei (< 50 mg/dl dozare plasmatică). Simptomatologia caracteristică hipoglicemiei apare în condițiile unei scăderi bruște a glucozei din sânge și include următoarele tulburări nervoase: astenie, depresii, convulsii, parestezii, tulburări de echilibru, tulburări psihotice, comă.

5. Diabetul zaharat este rezultatul hipofuncției pancreatice (deficit de insulină) sau diminuării răspunsului la insulină al celulelor țintă (lipsa receptorilor insulinici).

Utilizarea defectuoasă a glucozei de către țesuturile periferice (mușchi și țesut adipos) determină apariția în diabetul zaharat a hiperglicemiei și glucosuriei. Hiperglicemia primară, prin scăderea transportului transmembranar de glucoză în țesuturile insulino-sensibile, este amplificată ulterior prin gluconeogeneză hepatică din aminoacizi și glicerol.

Hipoinsulinismul perturbă într-o măsură considerabilă metabolismul lipidic. Este intensificată lipoliza în țesutul adipos cu creșterea consecutivă a concentrației plasmatice a acizilor grași liberi și a glicerolului. Glicerolul este utilizat în ficat ca substrat gluconeogenetic (hiperglicemie). Acizii grași la nivelul ficatului sunt parțial reîncorporați în trigliceride exportate spre țesuturile periferice ca lipoproteide cu densitate foarte mică (hiperlipemie cu hiperlipoproteinemie), altă fracțiune din acizii grași suferă β -oxidare cu producție de acetil-CoA. Excesul de acetil-CoA este dirijat spre cetogeneză (hipercetonemie, cetonurie) și spre sinteză de colesterol (hipercolesterolemie).

6. Insuficiența hipofizară în copilărie, cu afectarea preponderentă a celulelor ce secretă somatotropină, determină încetinirea creșterii - nanism hipofizar. Pentru nanismul hipofizar este caracteristică dezvoltarea proporțională a corpului, activitatea psihică fiind normală. Hipofuncția tiroidiană severă instalată în perioada prenatală sau imediat după naștere determină tulburări de creștere și dezvoltare neproporțională a corpului (nanism hipotiroidian), diminuarea funcțiilor neuropsihice (cretinism).

Hormonii suprarenalei. Structura, rolul metabolic, biosinteza și reglarea secreției lor. Hormonii sexuali. Hormonoizii

1. Glucozo-6-fosfatul suferă transformări diferite în ficat și în mușchi. În ficat glucozo-6-fosfatul poate urma două căi principale:

a) este hidrolizat până la glucoză și acid fosforic sub acțiunea glucozo-6-fosfatazei hepatice, ficatul este organul principal care trimite glucoză în sânge;

b) este degradat prin secvența glicolitică și ciclul acizilor tricarboxilici în vederea mobilizării de energie. Întrucât ficatul dispune și de alte substraturi energetice, glucozo-6-fosfatul este utilizat într-o proporție redusă pentru a furniza energie, cea mai mare cantitate servind la homeostazia glicemică.

Țesutul muscular nu este echipat cu glucozo-6-fosfataza și nu poate forma glucoză liberă. În mușchi unica modalitate de utilizare a glucozo-6-fosfatului este degradarea sa până la acid piruvic sau acid lactic, care în continuare se oxidează până la CO_2 și apă.

2. Hipercorticismul, după natura defectului metabolic sau a zonei corticale afectate, se manifestă printr-o secreție crescută de glucocorticoizi, de mineralocorticoizi sau de androgeni.

Hipercorticoemia se datorează fie unei tumori (adenom, carcinom) suprarenale, fie unei suprasolicități adrenocorticotrope a corticalei (sindrom sau boala Cushing). Boala se caracterizează prin catabolism proteic excesiv, lipoliză cu depuneri patologice, hiperglicemie (diabet zaharat steroid). Asocierea hipercorticoemiei cu hipersecreție de aldosteronă completează tabloul clinic cu retenție de sare, de apă, hipertensiune arterială.

Glucocorticoizii stimulează gluconeogeneza hepatică din aminoacizii glucoformatori (produc hiperglicemie), măresc depozitarea glicogenului în ficat, stimulează degradarea proteinelor și facilitează pătrunderea aminoacizilor în hepatocit, mobilizează lipidele și favorizează depunerile patologice de grăsimi (ceafă, față, abdomen).

3. Mecanismul de acțiune al toxinei holerice constă în faptul că ea activează pompa de sodiu din celulele mucoasei intestinale ceea ce determină pierderi masive de ioni de Na și de apă. Toxina holerică

inactivează GTP-aza intrinsecă a subunității as, proteina G, rămânând în stare activă (as - GTP), activează adenilataciclaza. Producția de AMPciclic este continuă. AMPciclic activează pompa de Na care elimină ionii de Na și apă.

4. Hiperpigmentația progresivă a tegumentelor și mucoaselor în boala Addison se explică prin deficitul cortizolic, ce are ca urmare hipersecreția continuă de ACTH, din care se sintetizează hormonul α melanocitostimulator (α MSH).

5. În practica oncologică, ca tratament suplimentar, se recomandă prescrierea hormonilor, deoarece hormonii sexuali inhibă secreția hormonilor de sex opus.

CAPITOLUL VIII

Biochimia sîngelui

TEMA 29

Biochimia sîngelui.

Metabolismul elementelor figurate ale sîngelui

1. În eritrocite, nivelul ridicat al ATP-ului este menținut prin 2 mecanisme:

- a) fosforilarea la nivel substrat glicolică;
- b) prin reacție adenilatkinazică reversibilă.

Refacerea rezervei de ATP este însoțită de formarea stoichiometrică de AMP, care declanșează dezaminarea nucleozidelor la hipoxantină. După prima săptămîină de păstrare a sîngelui conservat are loc echilibrarea celor două sisteme, din acest motiv nivelul ATP-ului descrește.

2. NADP-ul din ciclul pentozofosfaților condiționează nivelul optim al glutatationului redus și în parte reducerea methemoglobinei.

3. Trăsăturile principale ale bactericidiei sunt:

- a) creșterea consumului de oxigen;
- b) stimularea șuntului pentozofosfaților;
- c) producerea de apă oxigenată, de anioni superoxid și în mai mică măsură

$^1\text{O}_2$ (singlet).

Consumul de oxigen crescut și producerea de H_2O_2 ar proveni din oxidarea NADH, generat în glicoliza anaerobă și al NADPH format în șuntul pentozofosfat:

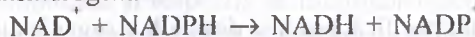


NADH-oxidaza



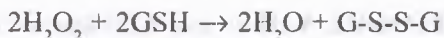
NADPH-oxidaza

b) Legătura dintre aceste două sisteme se stabilește prin activarea transhidrogenazei:



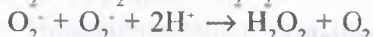
transhidrogenază

c) Corelarea cu activitatea enzimelor implicate în sistemul glutatation oxidat-glutatation redus:



glutationperoxidază

d) Producerea de H_2O :



4. În biologia trombocitului există un singur moment în care el este angajat într-o mare cheltuială de energie: metamorfoza vîscoasă și retracția cheagului.

TEMA 30

Biochimia sîngelui. Componenta chimică a plasmei sanguine.

Ionograma. Echilibrul acido-bazic

1. Albuminile constituie 55-60% (35-45 g/l) din totalitatea proteinelor plasmatic. Ele se sintetizează în ficat. Una din funcțiile principale ale albuminelor este menținerea presiunii coloidosmotice a plasmei. Micșorarea concentrației proteinelor plasmatic (sub 30 g/l) contribuie la modificarea presiunii oncotice și la deplasarea apei din compartimentul intra- în cel extravascular și respectiv, la apariția edemelor. Scăderea marcată a albuminelor plasmatic în patologiiile menționate este cauzată de:

- a) insuficiența funcțională a ficatului în cazul cirozelor hepatice;
- b) insuficiența alimentară în inanție;
- c) din cauza pierderii albuminelor cu urina în glomerulonefrită.

2. Azotul neproteic din sînge reprezintă azotul din compușii: uree, acid uric, creatinină, creatină, aminoacizi, purine, nucleotide, amoniac, bilirubină, glutation, indican etc. Valorile normale ale azotului neproteic sunt 14,28-28,56 mM/l. În glomerulonefrită, din cauza diminuării funcției excretoare a rinichilor, va crește concentrația creatininei și, în special, a ureei în sînge. Aceste modificări duc la apariția azotemiei prin retenție. În coma hepatică și în stările terminale ale cirozelor hepatice apare hiperamoniemia ca urmare a insuficienței hepatice, și dezvoltării unei circulații colaterale prin care sîngele portal ocolește ficatul.

3. Interferonul este o proteină specifică, produsă de celulele organismului infectat de un virus. Interferonul acționează asupra ADN-polimerazei virale sau induce sinteza unei proteine antivirale, care devine agentul inhibitor al înmulțirii diferitor feluri de virusuri. Prin urmare, interferonul previne înmulțirea virusurilor, dar nu distruge virusurile deja prezente în organism.

4. Bicarbonații plasmei sangvine poartă denumirea de rezervă alcalină. La pH-ul sangvin egal cu 7,4 raportul $\text{HCO}_3^-/\text{H}_2\text{CO}_3$ constituie 20:1. Acest raport este menținut prin mecanismele fizico-chimice (celelalte sisteme tampon) și fiziologice (în special de pulmoni și rinichi).

În acidozele respiratorii (care apar din cauza unor tulburări ale ventilației pulmonare) crește concentrația sangvină de acid carbonic (hipercapnie) și evident se va produce și o creștere a rezervei alcaline pentru menținerea constantă a raportului $\text{HCO}_3^-/\text{H}_2\text{CO}_3$ și a pH-ului sangvin.

În acidozele metabolice (produse de acumularea în sânge a acizilor nevolatili – lactat, piruvat, acetoacetat etc.) oricare ar fi acidul, el descompune bicarbonații și rezerva alcalină scade.

Alcalozele respiratorii sunt caracterizate prin scăderea primară a H_2CO_3 , din cauza eliminării excesive de CO_2 . Prin urmare, rezerva alcalină se micșorează.

Alcalozele metabolice se caracterizează prin exces de alcali și rezultă fie prin raport exagerat de substanțe alcaline, fie consecutiv, prin pierderi urinare a unor electroliți. Deci, în alcalozele metabolice rezerva alcalină crește.

5. Conform clasificăției funcționale a enzimelor plasmatiche, fosfataza alcalină, leucinaminopeptidaza și γ -glutamyltransferaza fac parte din enzimele excretorii. Investigațiile biochimice indică afectarea sistemului hepatobiliar.

6. Principalele investigații enzimatiche cu valoare diagnostică pentru mușchiul scheletic sunt:

- 1) fructozo-1,6-difosfaldolaza – din clasa liazelor;
- 2) izoenzimele lactatdehidrogenazei – din clasa oxidoreductazelor;
- 3) izoenzimele creatinfosfokinazei – din clasa transferazelor.

În afectarea mușchiului scheletic crește activitatea fructozo-1,6-difosfaldolazei, LDH₅ (în special) și creatinfosfokinazei MM.

7. În ficat se sintetizează toate albuminele, α -globulinele 75-80%, β -globulinele – 50%. În cazul cirozelor, capacitatea funcțională a ficatului diminuează și respectiv se modifică spectrul fracțiilor proteice sangvine. Fracțiile albuminelor, α_1 -globulinelor se micșorează, γ -globulinelor - cresc și contopesc cu fracția β -globulinelor.

În sindromul nefrotic creșterea permeabilității membranei glomerulare duce la trecerea în urină a unei cantități importante de proteine. Organismul pierde peste 6 g de proteine în 24 ore. Din aceste considerente se modifică

fracțiile proteice în sânge: albuminele α_1 - și γ -globulinele se micșorează, α_2 -globulinele cresc, β -globulinele – în limitele normei.

8. Procesul inflamator include:

a) reacția locală a țesutului care este determinată de eliberarea mediatorilor inflamației (histaminei, serotoninei, chininelor), enzimelor lizosomale și prostaglandinelor;

b) reacția întregului organism care se exprimă nu numai prin dureri, febră, leucocitoză, ci și prin creșterea considerabilă a glicoproteidelor în plasma sanguină.

Aceste glicoproteide poartă denumirea de “proteinele fazei acute”. Unele din ele se găsesc în plasmă în cantități infime, iar altele absentează în condiții fiziologice, dar se sintetizează și apar în plasmă în caz de inflamație.

Din proteinele fazei acute fac parte: proteina C reactivă, haptoglobina, β_1 -transferina, α_1 -antitripsina, ceruloplasmina, componentele C_3 și C_4 ale complementului.

Spectrul fracțiilor proteice din sânge în fază acută a procesului inflamator indică: α_1 - și α_2 -globulinele.

TEMA 31

Mecanismele biochimice ale transportului și schimbului de gaze în sânge. Hemostaza. Reglarea stării fluide a sîngelui

1. b)

2. d)

3. a), c), d).

4. Vitamina K este sintetizată în organismul uman de către bacteriile intestinale. Ea este implicată în biosinteza protrombinei (factorul II) și a altor factori de coagulare (7, 9, 10). Toți acești factori ai coagulării sunt sintetizați în ficat. Vitamina K îndeplinește rolul de cofactor al γ -glutamylcarboxilazei care catalizează reacția de γ -carboxilare a resurselor de acid glutamic din moleculele factorilor de coagulare sus-numiți. La tratarea îndelungată a bolii infecțioase cu antibiotice, flora microbiană intestinală este suprimată, și deci, se va dezvolta o deficiență de vitamina K în organism, ceea ce poate duce la hemoragie.

5. Deficitul de vitamină K produce hipoprotrombinemie, ceea ce conduce la prelungirea timpului de coagulare și apariția hemoragiilor.

În afecțiunile severe ale parenchimului hepatic (icter parenchimos, ciroze etc.) este alterată sinteza factorilor complexului protrombinic și de asemenea apar hemoragiile.

Vitamina K din alimentele ingerate este absorbită la nivelul jejunului și acest proces depinde de absorbția normală a grăsimilor care, la rândul ei, este asociată cu disfuncția pancreatică, obstrucții biliare, atrofierea mucoasei intestinale sau altor diverse cauze de steatoree.

6. Transfuzia de sânge sau plasmă nativă este efectuată în scop hemostatic întrucât sângele sau plasma nativă conțin toți factorii plasmatici de coagulare sangvină. Sângele integru mai conține și factorii trombocitari, care declanșează hemostaza grație căreia se opresc hemoragiile determinate de lezarea vaselor mijlocii și mici.

7.

Nr. d/o	Indicii	Valorile normale	Hipocoagularea	Hipercoagularea
1.	Indicele protrombinic (%)	80-100	↓	↑
2.	Timpul de recalcifiere a plasmei (sec)	60-120	↓	↑
3.	Timpul protrombinic (sec)	15-18	↑	↓
4.	Fibrinogenul (g/l)	2-4	↓	↑
5.	Timpul fibrinolitic (min)	183-263	↓	↑

TEMA 33

Biochimia țesuturilor și umorilor

1. Integral în ficat se sintetizează albuminele. Diminuarea cantității lor duce la micșorarea presiunii oncotice sanguine, extravazarea apei și apariția edemelor.

2. Ureogeneza este un proces specific hepatic, deoarece două reacții ale ciclului sunt catalizate de enzimele hepatospecifice, ornitincarbamil transferaza și arginaza.

3. Ciclul pentozofosfaților furnizează NADPHH^+ -ul necesar oxidării microsomiale a substanțelor nocive și reacțiilor de reducere la biosinteza acizilor grași și colesterolului.

TEMA 34

Biochimia țesutului conjunctiv și osos

1. Colagen.
2. Hiperparatiroidism.
3. Osteogenezis imperfecta.
4. MPS II, Hunter, enzimă deficitară, induronatsulfataza.
5. MPS IV, Morquio, enzima deficitară, N-acetilgalactozamin-6-sulfataza.

VALORI NORMALE

1. Calciu (Ca) - masa atomică: 40,08

ser	adulti	total	2,25 – 2,75 mM/l
		ionic	1,07 – 1,58 mM/l
	nou-născuți	total	1,87 – 3,48 mM/l
		ionic	1,43 – 1,53 mM/l
	sugari	total	2,25 mM/l
	copii mici	total	2,25 mM/l
	copii de școală	total	2,25 – 2,75 mM/l
		ionic	1,06 – 1,44 mM/l
urină	adulti		2,5 – 7,6 mM/d
	sugari		2,75 – 3,4 mM/d

2. Clor (Cl) - masa atomică: 35,453

ser, plasmă	adulti	95 – 111 mM/l
	nou-născuți	95 – 100 mM/l
	sugari	54 – 109 mM/l
	copii mici	97 – 109 mM/l
	copii de școală	92 – 107 mM/l
elemente figurate	adulti	48 – 54 mM/l
	copii	50 – 55 mM/l
urină	adulti	120 – 250 mM/d
	nou-născuți	0,3 – 1,4 mM/d
	2 - 6 luni	3,0 – 14,0 mM/d
	6 - 12 luni	3,0 – 30,0 mM/d
	1 - 2 ani	14,0 – 40,0 mM/d

Raportul Cl globular/Cl plasmatic = 0,5 - 0,52

3. Cupru (Cu) - masa atomică: 63,546

ser	adulti	bărbați	11 – 22 μM/l
		femei	13,4 – 24,3 μM/l
		gravide	31,5 μM/l
	copii	nou-născuți	2,4 – 7,9 μM/l
		0 - 6 luni	pînă la 11,0 μM/l
		6 luni - 5 ani	4,2 – 24,1 μM/l
		5 - 17 ani	pînă la 25,8 μM/l
			0,27 – 0,79 μM/d
urină	adulti		0,27 – 0,79 μM/d
	copii		0,24 – 1,27 μM/d

Organismul adultului conține cca 100 - 500 mg Cu. Necesarul zilnic e de 2 – 5 mg Cu.

4. Fier (Fe) - masa atomică: 55,847			
ser	adulți	bărbați	16,1 – 21,1 $\mu\text{M/l}$
		femei	14,3 – 21,5 $\mu\text{M/l}$
	copii	nou-născuți	19,3 – 27,9 $\mu\text{M/l}$
		2 luni - 1 an	8,2 – 17,4 $\mu\text{M/l}$
		pînă la 14 ani	15,2 – 26,0 $\mu\text{M/l}$
urină			17,9 $\mu\text{M/d}$
5. Fosfor (P) - masa atomică: 30,9738			
ser	adulți		0,65 – 1,61 mM/l
	sugari		1,3 – 2,3 mM/l
	copii		1,1 – 1,8 mM/l
urină	adulți		22,6 – 48,43 mM/d
	nou-născut (alăptat normal)		cca 1,29 mM/d
	nou-născut (alăptat cu lapte de vacă)		cca 9,69 mM/d
	copii	4 - 8 ani	19,37 – 25,83 mM/d
		9 - 12 ani	25,83 – 32,29 mM/d
6. Potasiu (K) - masa atomică: 39,098			
ser	adulți		3,8 – 4,7 mM/l
	sugari		4,1 – 5,4 mM/l
	copii mici		4,2 – 5,1 mM/l
	copii de școală		3,8 – 5,0 mM/l
elemente sanguine	adulți		6,0 – 18,0 mM/l
urină	adulți		25 – 100 mM/d
	copii	0 - 6 luni	0 – 25,0 mM/d
		7 - 12 luni	15 - 40,0 mM/d
		1 - 3 ani	20 – 50,0 mM/d
		4 - 6 ani	20 – 60,0 mM/d
7. Sodiu (Na) - masa atomică: 22,9898			
ser	adulți		134 – 148 mM/l
	nou-născuți		134 – 142 mM/l
	copii mici		132 – 144 mM/l
	copii de școală		134 – 147 mM/l
elemente sanguine	adulți		cca 70,0 mM/l
urină	adulți		120 – 220 mM/d
	nou-născuți		0 – 10,0 mM/d
	pînă la 6 luni		0 – 20,0 mM/d
	6 - 12 luni		10 – 30,0 mM/d
	1 - 7 ani		20 – 60,0 mM/d
	7 – 14 ani		60 – 120,0 mM/d

8. Magneziu (Mg) - masa atomică: 24,31

ser	adulți		0,78 – 1,19 mM/l
	bărbați		0,68 – 0,93 mM/l
	femei		0,65 – 0,98 mM/l
	nou-născuți		0,44 – 0,96 mM/l
	copii	pînă la 6 ani	0,82 ± 0,06 mM/l
		6 - 12 ani	0,68 – 0,88 mM/l
		12 - 20 ani	0,68 – 0,88 mM/l
	copii de școală		0,27 – 0,37 mM/l
	adulți		1,52 – 1,93 mM/l
sînge integral			2,39 – 2,67 mM/l
eritrocite	bărbați		1,95 ± 0,19 mM/l
	femei		2,03 ± 0,21 mM/l
	urină		2,1 – 6,2 mM/d

9. Acetonă - masa moleculară: 58,0806

ser		28 – 88 μM/l
urină		0 – 861 μM/d

10. Acid acetoacetic - masa moleculară: 102,09

ser	adulți		16 – 43 μM/l
plasmă	nou-născuți	(1 - 2 zile)	249 ± 106 μM/l
		4 - 10 zile	161 ± 131 μM/l

11. Acid N-acetilneuraminic – masa moleculară: 309,28

ser		1,80 – 2,35 mM/l
plasmă		2,0 ± 0,12 mM/l
suc gastric		cca 0,24 mM/l

12. Acid α - hidroxibutiric - masa moleculară: 104,164

sînge	adulți (nealimentați)	56 – 164 μM
plasmă	adulți (nealimentați)	20 – 92 μM
	nou-născuți (nealimentați)	470 ± 411 μM

13. Acid lactic - masa moleculară: 90,079

sînge	adulți	0,63 – 2,2 mM/l
venos	nou-născuți (sînge ombilical)	3,72 ± 0,73 mM/l
sînge	adulți	0,33 – 0,78 mM/l
arterial	nou-născuți (sînge ombilical)	0,65 – 4,00 mM/l

14. Acid piruvic - masa moleculară: 88,0635

sînge	adulți	34 – 102 μM/l
-------	--------	---------------

	nou-născuți		70 - 120 μM/l
	copii (2 - 13 ani)		56 - 96 μM/l
ser	adulți		21 - 73 μM/l
urină	adulți	bărbați	cca 0,11 mM/d
		femei	cca 0,13 mM/d
15. Acid uric - masa moleculară: 168,112			
ser	adulți	barbați	155 - 420 μM/l
		femei	119 - 375 μM/l
	nou-născuți		240 - 360 mM/l
	a pubertate		140 - 320 μM/l
urină	adulți (alimentație săracă în purine)		1,48 - 4,46 mM/d
	adulți (alimentație bogată în purine)		pînă la 11,9 mM/d
	copii		0,12-0,18mM/kgcorp/d
16. Albumine - masa moleculară cca 69000			
ser	adulți		500 - 725 μM/l
	copii pînă la 14 ani		497 - 811 μM/l
17. Proteinele totale			
ser	adulți		65 - 85 g/l
	nou-născuți		48 - 73 g/l
	copii	pînă la 3 ani	54 - 87 g/l
		peste 3 ani	60 - 80 g/l
18. Proteine - fracțiuni electroforetice			
ser	albumine		58 - 66%
	α ₁ - globuline		3 - 5 %
	α ₂ - globuline		5 - 9 %
	β - globuline		6 - 14 %
	γ - globuline		10 - 24 %
	globuline totale		34 - 42 %
(separarea pe hîrtie și acetat de celuloză standard)			
Raportul A/G = 1,0 - 1,5			
19. Azot - masa moleculară : 14,0067			
Azot total	sînge		2,14 - 2,93 M/l
	ser		0,86 - 1,08 M/l
	eritrocite		4,1 - 4,4 M/l
Azot neproteic (restant)	sînge	bărbați	14,4 - 25,0 mM/l
		femei	13,0 - 24,2 mM/l
		nou-născuți	17,1 - 27,9 mM/l
Azot aminoacid	sînge		1,43 - 3,07 mM/l
Azot total	urină		0,73 - 1,45 M/d

Azot aminoacid	urină	adultul	7,1 - 35,7 mM/d
20. Amoniac - masa moleculară : 17,0306			
plasmă			17 - 58 μ M/l
urină			35 - 50 mM/d
salivă			1,2 - 5,9 mM/l
suc gastric			0,3 - 2,4 mM/l
21. Bilirubină - masa moleculară: 584,678			
ser	adulti	totală	8,55 - 20,52 μ M/l
		directă	pină la cca 4,28 μ M/l
22. Coagularea			
Fibrinogenul			200 - 400 mg/dl
Protrombina			10 - 15 mg/dl
Timpul de recalcifiere plasmatic (Howell)			60 - 120 secunde
Timpul de protrombină (Quick)			12 - 15 secunde
Indicele de protrombină			80 - 120%
23. Colesterol - masa moleculara: 386,667			
ser	adulti		2,6 - 6,5 mM/l
	nou-născuți		1,3 - 3,1 mM/l
24. Corpi cetonici			
sînge	adulti		100 - 602 μ M/l
25. Creatina - masa moleculară: 131,1			
ser	adulti	bărbați	22,9 - 45,7 mM/l
	femei		22,9 - 76,2 mM/l
	copii	0 - 14 ani	17 - 82 mM/l
urină	adulti	bărbați	0,08 - 1,45 mM/kg/d
	femei		0,14 - 2,06 mM/kg/d
	copii	6 - 11 ani	0,02 - 0,06 mM/kg/d
		6 - 12 luni	0,04 - 0,16 mM/kg/d
26. Creatinină - masa moleculară: 113,1199			
ser	adulti		35,4 - 106 mM/l
	nou-născuți		80 - 180 mM/l
	copii	1 - 6 ani	30 - 150 mM/l
urină	adulti	bărbați	0,077 - 0,217 mM/kg/d
		femei	0,065 - 0,189 mM/kg/d
	nou-născuți		0,09 - 0,14 mM/kg/d
	copii 1 - 6 ani		0,06 - 0,19 mM/kg/d
27. pH sînge actual (38°C)			7,35 - 7,43

28. Bicarbonat standard - masa moleculară: 61,017		
ser, plasmă	adulți	22 - 30 mM/l 40 - 50 mM/l
Baze tampon	adulți	- 2 pînă la + 2 mM/l
sînge venos	bărbați	- 2,8 la +3 mM/l
Baze exces	femei	- 3,3 la +1,2 mM/l
sînge capilar		
29. Aldolaza (fructozo-1,6-difosfat. EC 4.1.2.13)		
ser		0,5 - 3,1 (U/l) 8,3 - 51,7 (nkat/l)
30. α -amilaza (EC 3.2.1.1)		
ser	adulți	16 - 32 (U/W) ml Wohlgemuth 55 - 109 (mkat/l)
urină		16 - 64 (U/W) ml 55 - 219 (mkat/l)
suc pancreatic		256 - 2048 UW/ml
31. Creatinkinaza (MB)		
plasmă	adulți	0 - 23 nkat/l 0 - 1,4 U/l
32. Fosfataza alcalină (EC 3.1.3.1.)		
ser	adulți	20 - 48 U/l 333 - 800 nkat/l
	copii 2 - 15 ani	0,5 - 1,3 mM/oră/l 38 - 138 U/l 633 - 2300 nkat/l
33. Fosfataza acidă (EC 3.1.2.)		
ser	adulți	4,8 - 13,5 U/l 80 - 225 nkat/l
	copii	0,05 - 0,13 mM/oră/l 7,8 - 21,2 U/l 130 - 353 nkat/l
Fosfataza acidă		
prostatică	adulți	pînă la 62 nkat/l
34. Lactatdehidrogenaza (EC 1.1.1.27.)		
ser	adulți	pînă la 3334 nkat/l pînă la 200 mU/minut/ml 0,8 - 4,0 mM/oră/l
35. Aspartataminotransferaza (EC 2.6.1.1.)		
ser		pînă la 16 U/l 267 nkat/l 0,1 - 0,45 mM/oră/l

36. Alaninaminotransferaza (EC 2.6.1.2.)

ser		pînă la 12 U/l
		pînă la 200 nkat/l
		0,10 - 0,68 mM/oră/l

37. Acetilcolinesteraza

ser		160 - 340 mM/oră/l
-----	--	--------------------

38. Fosfolipide

ser	adulți	1,94 - 3.23 mM/l
	nou-născuți	0,5 - 1,0 mM/l
	copii mici	1,0 - 2,3 mM/l

39. Glucoza - masa moleculară: 180,1589

sînge venos	adulți	3,33 - 5,55 mM/l (metoda cu o-toluidina)
ser, plasmă	nou-născuți	2,50 - 5,23 mM/l (metoda cu o-toluidina)
	copii	4,16 - 5,27 mM/l (metoda cu o-toluidina)

40. Hemoglobină - masa moleculară: 644,58 (Hb/4 = 161,145)

sînge	adulți	bărbați	13 - 17 g/dl
			8,07 - 10,55 mM/l
		femei	11 - 15 g/dl
			6,83 - 9,31 mM/l
	nou-născuți		16 - 20 g/dl
			9,92 - 12,41 mM/l
	sugari		10 - 15 g/dl
			6,21 - 9,30 mM/l
	copii mici		11 - 14 g/dl
			6,83 - 8,69 mM/l

41. Lipide (totale)

ser		400 - 800 mg/dl
Lipoproteide		350 - 750 mg/dl
Prebeta-lipoproteide	0,85 - 1,006	60 - 160 mg/dl
Beta-lipoproteide	1,006 - 1,063	360 - 640 mg/dl
Alfa-lipoproteide	1,063 - 1,21	80 - 400 mg/dl

42. Suc gastric

Secreția bazală	ml/h	40 - 80
Secreția post	ml/h	
Excitație histaminică	ml/h	180 - 250

pH	adulți	1,1 - 2,5
	nou-născuți	2,5 - 7,0
	6 luni	1,5 - 3,4
	7 - 12 luni	1,5 - 2,2
	1 - 15 ani	1,4 - 2,0
Aciditatea totală		40 - 60 mM/l
HCl liber		20 - 40 mM/l
HCl legat		8 - 16 mM/l
Debitul acid	1,0 - 4,0 mM H+/h	
43. Trigliceride - masa moleculară (trioleina): 885,445		
ser, plasmă	adulți	0,85 - 1,97 mM/l
44. Uree - masa moleculară: 60,0558		
sînge, ser	adulți	2,50 - 8,33 mM/l
plasmă	sugari	1,67 - 4,16 mM/l
	copii mici	2,50 - 5,83 mM/l
urină	adulți	220 - 609 mM/d
	copii	pînă la o lună 2,5 - 17 mM/d
		6 - 12 luni 33 - 67 mM/d
		1 - 2 ani 67 - 133 mM/d
		4 - 8 ani 133 - 200 mM/d
		8 - 18 ani 200 - 333 mM/d
45. Indicanul		
Urină	adulți	46,0 - 56,4 mM/d

Corelația dintre culoarea luminii absorbite și substanță

Lungimea de undă a luminii absorbite, nm	Culoarea luminii absorbite	Culoarea substanței
400-435	Violetă	Galbenă - Verde
435-480	Albastră	Galbenă
480-490	Verde - Albastru	Oranj
490-500	Albastru - Verde	Roșie
500-560	Verde	Purpurie
560-580	Galben - Verde	Violetă
580-595	Galbenă	Albastră
595-605	Oranj	Verde - Albastru
605-750	Roșie	Albastru - Verde

CUPRINSUL

Introducere	5
-------------------	---

CAPITOLUL I

Structura și funcțiile proteinelor. Enzimele	8
---	----------

TEMA 1

Importanța biochimiei pentru medicină	
Aminoacizii. Reacțiile de culoare ale proteinelor și aminoacizilor	9

TEMA 2

Structura chimică și rolul biologic al proteinelor	16
--	----

TEMA 3

Proprietățile fizico-chimice ale proteinelor.	
Metodele de separare, purificare și determinare ale proteinelor	19

TEMA 4

Natura chimică și structura enzimelor. Mecanismul acțiunii enzimatică. Clasificarea enzimelor. Vitaminele în calitate de coenzime	31
---	----

TEMA 5

Influența factorilor de mediu asupra activității enzimatică.	
Determinarea activității enzimatică. Efectorii enzimatici	35

CAPITOLUL II

Nucleotidele. Structura și biosinteza acizilor nucleici.

Sinteza proteinelor și reglarea ei. Biosinteza anticorpilor	42
--	-----------

TEMA 6

Nucleotidele și structura covalentă a acizilor nucleici	45
---	----

TEMA 7

Genele: reparația, mutațiile și clonarea.	
Replicarea (biosinteza acizilor dezoxiribonucleici)	52

TEMA 8

Transcripția. Sinteza anticorpilor	53
--	----

TEMA 9

Sinteza proteinelor și reglarea ei	54
--	----

TEMA 10

Colocvii la temele:

Proteine. Enzime. Acizi nucleici	57
--	----

CAPITOLUL III

Metabolismul general. Bioenergetica.

Oxidarea biologică. Lanțul respirator și fosforilarea oxidativă	58
---	----

TEMA 11

Noțiuni generale de metabolism. Căile generale de scindare ale proteinelor, glucidelor și lipidelor. Noțiuni de bioenergetică. Oxidarea piruvatului și ciclul Krebs	59
---	----

TEMA 12

Oxidarea biologică. Lanțul respirator și fosforilarea oxidativă	61
---	----

CAPITOLUL IV

Chimia și metabolismul glucidelor	68
---	----

TEMA 13

Chimia și digestia glucidelor. Metabolismul glicogenului (sinteza, mobilizarea, reglarea). Reacții de identificare a monozelor în lichidele și preparatele biologice.	69
--	----

TEMA 14

Glicoliza. Reglarea. Soarta piruvatului în diferite condiții. Fermentația alcoolică. Gluconeogeneza: mecanismul, reglarea	74
---	----

TEMA 15

Calea pentozofosfat de degradare a glucozei. Includerea altor monozaharide (fructoza, galactoză) în lanțul glicolitic. Reglarea și patologia metabolismului glucidic. Diabetul zaharat. Insulina și mecanismele de acțiune. Reglarea nivelului de glucoză în sânge	77
--	----

TEMA 16

Colocuiu la temele:

Metabolismul general. Chimia și metabolismul glucidelor80

CAPITOLUL V

Chimia și metabolismul lipidelor 81

TEMA 17

Lipidele – clasificarea, structura, proprietățile
fizico-chimice, rolul biologic83

TEMA 18

Digestia și absorbția lipidelor în tractul gastrointestinal.
Catabolismul tisular al lipidelor87

TEMA 19

Biosinteza lipidelor89

TEMA 20

Reglarea și patologia metabolismului lipidic93

CAPITOLUL VI

Metabolismul proteinelor și nucleotidelor 98

TEMA 21

Metabolismul proteinelor simple. Digestia și absorbția proteinelor.
Putrefacția proteinelor în intestin100

TEMA 22

Metabolismul intermediar al aminoacizilor în țesuturi.
Produsele finale ale metabolismului azotat103

TEMA 23

Particularitățile metabolismului unor aminoacizi106

TEMA 24

Metabolismul nucleotidelor. Chimia și metabolismul
cromoproteidelor.....110

TEMA 25

Colocviu la temele:

Metabolismul lipidelor, proteinelor, nucleotidelor și cromoproteidelor	113
---	------------

CAPITOLUL VII

Hormonii	114
-----------------------	------------

TEMA 26

Hormonii. Rolul biologic. Clasificarea, mecanismele de acțiune. Mecanismele umorale de reglare a metabolismului. Hormonii hipofizei, hipotalamusului, glandei paratiroide	116
---	-----

TEMA 27

Hormonii pancreasului și glandei tiroide. Structura, biosinteza, rolul metabolic și reglarea secreției lor	119
---	-----

TEMA 28

Hormonii suprarenalei. Structura, rolul metabolic, biosinteza și reglarea secreției lor. Hormonii sexuali. Hormonoizii	121
---	-----

CAPITOLUL VIII

Biochimia sîngelui	123
---------------------------------	------------

TEMA 29

Biochimia sîngelui. Metabolismul elementelor figurate ale sîngelui	124
--	-----

TEMA 30

Biochimia sîngelui. Componenta chimică a plasmiei sanguine Ionograma. Echilibrul acido-bazic	126
---	-----

TEMA 31

Mecanismele biochimice ale transportului și schimbului de gaze în sînge. Hemostaza. Reglarea stării fluide a sîngelui	128
--	-----

TEMA 32

Colocviu la temele:

Hormonii. Sîngele	133
--------------------------------	------------

TEMA 33

Biochimia țesuturilor și umorilor	133
---	-----

TEMA 34

Biochimia țesutului conjunctiv și osos	144
--	-----

RĂSPUNSURI LA ÎNTREBĂRI:

CAPITOLUL I

Structura și funcțiile proteinelor. Enzimele	157
--	-----

TEMA 1

Importanța biochimiei pentru medicină. Aminoacizii.	
Reacțiile de culoare ale proteinelor și aminoacizilor	157

TEMA 2

Structura chimică și rolul biologic al proteinelor	164
--	-----

TEMA 3

Proprietățile fizico-chimice ale proteinelor.	
Metodele de separare, purificare și determinare ale proteinelor	166

TEMA 4

Natura și structura enzimelor. Mecanismul acțiunii enzimatice.	
Clasificarea enzimelor. Vitaminele în rol de coenzime	171

TEMA 5

Influența factorilor de mediu asupra activității enzimatice.	
Determinarea activității enzimatice. Efectorii enzimatici	173

CAPITOLUL II

Nucleotidele. Structura și biosinteza acizilor nucleici.	
Sinteza proteinelor și reglarea ei. Biosinteza anticorpilor	177

TEMA 6

Nucleotidele și structura covalentă a acizilor nucleici	177
---	-----

TEMA 7

Genele: reparația, mutațiile și clonarea.	
Replicarea (biosinteza acizilor dezoxiribonucleici)	183

TEMA 8

Transcripția. Sinteza anticorpilor	184
--	-----

TEMA 9

Sinteza proteinelor și reglarea ei	185
--	-----

CAPITOLUL III

Metabolismul general. Bioenergetica. Oxidarea biologică.

Lanțul respirator și fosforilarea oxidativă	189
---	-----

TEMA 11

Noțiuni generale de metabolism. Căile generale de scindare ale proteinelor, glucidelor și lipidelor. Noțiuni de bioenergetică. Oxidarea piruvatului și ciclul Krebs	189
---	-----

TEMA 12

Oxidarea biologică. Lanțul respirator și fosforilarea oxidativă	193
---	-----

CAPITOLUL IV

Chimia și metabolismul glucidelor	200
---	-----

TEMA 13

Chimia și digestia glucidelor. Metabolismul glicogenului (sinteza, mobilizarea, reglarea). Reacții de identificare a monozele în lichidele și preparatele biologice	200
---	-----

TEMA 14

Glicoliza. Reglarea. Soarta piruvatului în diferite condiții. Fermentația alcoolică. Gluconeogeneza: mecanismul, reglarea	202
--	-----

TEMA 15

Calea pentozaofosfat de degradare a glucozei. Includerea altor monozaharide (fructoza, galactoza) în lanțul glicolitic. Reglarea și patologia metabolismului glucidic. Diabetul zaharat. Insulina și mecanismele ei de acțiune. Reglarea nivelului de glucoză în sânge	208
--	-----

CAPITOLUL V

Chimia și metabolismul lipidelor	211
---	------------

TEMA 17

Lipidele – clasificarea, structura, proprietățile fizico-chimice, rolul biologic	211
--	-----

TEMA 18

Digestia și absorbția lipidelor în tractul gastrointestinal.	
Catabolismul tisular al lipidelor	212

TEMA 19

Biosinteza lipidelor	213
----------------------------	-----

TEMA 20

Reglarea și patologia metabolismului lipidic	214
--	-----

CAPITOLUL VI

Metabolismul proteinelor și nucleotidelor	215
--	------------

TEMA 21

Metabolismul proteinelor simple. Digestia și absorbția proteinelor.	
Putrefacția proteinelor în intestin	215

TEMA 22

Metabolismul intermediar al aminoacizilor în țesuturi.	
Produsele finale ale metabolismului azotat	217

TEMA 23

Particularitățile metabolismului unor aminoacizi	225
--	-----

TEMA 24

Metabolismul nucleotidelor. Chimia și metabolismul cromoproteidelor	231
---	-----

CAPITOLUL VII

Hormonii	234
-----------------------	------------

TEMA 26

Hormonii. Rolul biologic. Clasificarea, mecanismele de acțiune.

Mecanismele umorale de reglare a metabolismului.

Hormonii hipofizei, hipotalamusului, glandei paratiroide234

TEMA 27

Hormonii pancreasului și glandei tiroide. Structura,

biosinteza, rolul metabolic și reglarea secreției lor237

TEMA 28

Hormonii suprarenalei. Structura, rolul metabolic,

biosinteza și reglarea secreției lor. Hormonii sexuali. Hormonoizii239

CAPITOLUL VIII

Biochimia sîngelui 241

TEMA 29

Biochimia sîngelui. Metabolismul elementelor figurate ale sîngelui241

TEMA 30

Biochimia sîngelui. Componenta chimică a plasmei sanguine.

Ionograma. Echilibrul acido-bazic242

TEMA 31

Mecanismele biochimice ale transportului și schimbului

de gaze în sînge. Hemostaza. Reglarea stării fluide a sîngelui244

TEMA 33

Biochimia țesuturilor și umorilor246

TEMA 34

Biochimia țesutului conjunctiv și osos246

Valorile normale247

CUPRINS 255

Com. 2034

Firma editorial-poligrafică "Tipografia Centrală",

MD-2068, Chișinău, str. Florilor, 1

tel. 43-03-60, 49-31-46

Ministerul Culturii al Republicii Moldova

Direcția Edituri, Poligrafie și Aprovizionare cu Cărți